



DEMANDE INTERNATIONALE PUBLIEE EN VERTU DU TRAITE DE COOPERATION EN MATIERE DE BREVETS (PCT)

(51) Classification internationale des brevets ⁶ : C12N 15/48, 15/35, 15/50, 15/38, 15/40, 15/49, 15/47, A61K 39/295	A1	(11) Numéro de publication internationale: WO 98/03660 (43) Date de publication internationale: 29 janvier 1998 (29.01.98)
(21) Numéro de la demande internationale: PCT/FR97/01315	(81) Etats désignés: AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, CA, CH, CN, CU, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, GB, GE, GH, HU, IL, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MD, MG, MK, MN, MW, MX, NO, NZ, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZW, brevet ARIPO (GH, KE, LS, MW, SD, SZ, UG, ZW), brevet eurasien (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), brevet européen (AT, BE, CH, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE), brevet OAPI (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, ML, MR, NE, SN, TD, TG).	
(22) Date de dépôt international: 15 juillet 1997 (15.07.97)		
(30) Données relatives à la priorité: 96/09337 19 juillet 1996 (19.07.96) FR		
(71) Déposant (pour tous les Etats désignés sauf US): MERIAL [FR/FR]; 17, rue Bourgelat, F-69002 Lyon (FR).		
(72) Inventeurs; et (75) Inventeurs/Déposants (US seulement): AUDONNET, Jean-Christophe [FR/FR]; 119, rue de Créqui, F-69006 Lyon (FR). BOUCHARDON, Annabelle [FR/FR]; 118, cours Gambetta, F-69007 Lyon (FR). BAUDU, Philippe [FR/FR]; 58, avenue Edouard Simon, F-69290 Craponne (FR). RIVIERE, Michel [FR/FR]; 11, Chemin du Chancelier, F-69130 Ecully (FR).	Publiée <i>Avec rapport de recherche internationale. Avant l'expiration du délai prévu pour la modification des revendications, sera republiée si de telles modifications sont requises.</i>	
(74) Mandataire: COLOMBET, Alain; Cabinet Lavoix, 2, place d'Estienne d'Orves, F-75441 Paris Cedex 09 (FR).		
<p>(54) Title: FELINE POLYNUCLEOTIDE VACCINE FORMULA</p> <p>(54) Titre: FORMULE DE VACCIN POLYNUCLEOTIDIQUE FELIN</p> <p>(57) Abstract</p> <p>A cat vaccine formula including at least three polynucleotide vaccine valencies that each include a plasmid containing a cat pathogen valency gene capable of being expressed <i>in vivo</i> in host cells. Said valencies are selected from the group which consists of feline leukaemia virus, panleukopenia virus, infectious peritonitis virus, coryza virus, calicivirus disease virus, feline immunodeficiency virus and optionally rabies virus. Said plasmids include one or more genes per valency, and said genes are selected from the group which consists of env and gag for feline leukaemia, VP2 for panleukopenia, modified S, M and N for infectious peritonitis, gB and gD for coryza, capsid for calicivirus disease, env and gag/pro for feline immunodeficiency and G for rabies.</p>		

(57) Abrégé

La formule de vaccin pour chat comprenant au moins trois valences de vaccin polynucléotidique comprenant chacune un plasmide intégrant, de manière à l'exprimer *in vivo* dans les cellules hôtes, un gène d'une valence de pathogène de chat, ces valences étant choisies parmi le groupe consistant en virus de la leucémie féline, virus de la panleucopénie, virus de la péritonite infectieuse, virus du coryza, virus de la calicivirose, virus de l'immunodéficience féline et éventuellement virus de la rage, les plasmides comprenant, pour chaque valence, un ou plusieurs des gènes choisis parmi le groupe consistant en env et gag pour la leucémie féline, VP2 pour la panleucopénie, S modifié, M, N pour la péritonite infectieuse, gB et gD pour le coryza, capsid pour la calicivirose, env et gag/pro pour l'immunodéficience féline et G pour la rage.

UNIQUEMENT A TITRE D'INFORMATION

Codes utilisés pour identifier les Etats parties au PCT, sur les pages de couverture des brochures publient des demandes internationales en vertu du PCT.

AL	Albanie	ES	Espagne	LS	Lesotho	SI	Slovénie
AM	Arménie	FI	Finlande	LT	Lituanie	SK	Slovaquie
AT	Autriche	FR	France	LU	Luxembourg	SN	Sénégal
AU	Australie	GA	Gabon	LV	Lettonie	SZ	Swaziland
AZ	Azerbaïjan	GB	Royaume-Uni	MC	Monaco	TD	Tchad
BA	Bosnie-Herzégovine	GE	Géorgie	MD	République de Moldova	TG	Togo
BB	Barbade	GH	Ghana	MG	Madagascar	TJ	Tadjikistan
BE	Belgique	GN	Guinée	MK	Ex-République yougoslave de Macédoine	TM	Turkménistan
BF	Burkina Faso	GR	Grèce	ML	Mali	TR	Turquie
BG	Bulgarie	HU	Hongrie	MN	Mongolie	TT	Trinité-et-Tobago
BJ	Bénin	IE	Irlande	MR	Mauritanie	UA	Ukraine
BK	Brésil	IL	Israël	MW	Malawi	UG	Ouganda
BY	Bélarus	IS	Islande	MX	Mexique	US	Etats-Unis d'Amérique
CA	Canada	IT	Italie	NE	Niger	UZ	Ouzbékistan
CF	République centrafricaine	JP	Japon	NL	Pays-Bas	VN	Viet Nam
CG	Congo	KE	Kenya	NO	Norvège	YU	Yougoslavie
CH	Suisse	KG	Kirghizistan	NZ	Nouvelle-Zélande	ZW	Zimbabwe
CI	Côte d'Ivoire	KP	République populaire démocratique de Corée	PL	Pologne		
CM	Cameroun	KR	République de Corée	PT	Portugal		
CN	Chine	KZ	Kazakhstan	RO	Roumanie		
CU	Cuba	LC	Sainte-Lucie	RU	Fédération de Russie		
CZ	République tchèque	LI	Liechtenstein	SD	Soudan		
DE	Allemagne	LK	Sri Lanka	SE	Suède		
DK	Danemark	LR	Liberia	SG	Singapour		

FORMULE DE VACCIN POLYNUCLEOTIDIQUE FELIN

La présente invention a trait à une formule de vaccin permettant la vaccination des chats contre un certain nombre de pathologies. Elle a également trait à une méthode de vaccination correspondante.

On a déjà proposé par le passé des associations de vaccins contre certains virus canins.

Les associations développées jusqu'à présent étaient réalisées à partir de vaccins inactivés ou de vaccins vivants et éventuellement de mélanges de tels vaccins. Leur mise en oeuvre pose des problèmes de compatibilité entre valences et de stabilité. Il faut en effet assurer à la fois la compatibilité entre les différentes valences de vaccin, que ce soit au plan des différents antigènes utilisés ou au plan des formulations elles-mêmes, notamment dans le cas où l'on combine à la fois des vaccins inactivés et des vaccins vivants. Il se pose également le problème de la conservation de tels vaccins combinés et de leur innocuité notamment en présence d'adjuvant. Ces vaccins sont en général assez coûteux.

Les demandes de brevet WO-A-90 11092, WO-A-93 19183, WO-A-94 21797 et WO-A-95 20660 ont fait usage de la technique récemment développée des vaccins polynucléotidiques. On sait que ces vaccins utilisent un plasmide apte à exprimer dans les cellules de l'hôte l'antigène inséré dans le plasmide. Toutes les voies d'administration ont été proposées (intrapéritonéale, intraveineuse, intramusculaire, transcutanée, intradermique, mucosale, etc.). Différents moyens de vaccination peuvent également être utilisés, tels que ADN déposé à la surface de particules d'or et projeté de façon à pénétrer dans la peau de l'animal (Tang et al., Nature 356, 152-154, 1992) et les injecteurs par jet liquide permettant de transfacter à la fois dans la peau, le muscle, les tissus graisseux et les tissus mammaires (Furth et al., Analytical Biochemistry, 205, 365-368, 1992).

Les vaccins polynucléotidiques peuvent utiliser aussi bien des ADN nus que des ADN formulés par exemple au sein de liposomes ou de lipides cationiques.

L'invention se propose donc de fournir une formule de

vaccin multivalent permettant d'assurer une vaccination contre un certain nombre de virus pathogènes canins.

Un autre objectif de l'invention est de fournir une telle formule de vaccin associant différentes valences tout en présentant tous les critères requis de compatibilité et de stabilité des valences entre elles.

Un autre objectif de l'invention est de fournir une telle formule de vaccin permettant d'associer différentes valences dans un même véhicule.

Un autre objectif de l'invention est de fournir un tel vaccin qui soit de mise en oeuvre aisée et peu coûteuse.

Un autre objectif, encore de l'invention est de fournir une méthode de vaccination des chats qui permette d'obtenir une protection, y compris une protection multivalente, avec un niveau élevé d'efficacité et de longue durée, et avec une bonne innocuité.

La présente invention a donc pour objet une formule de vaccin destiné au chat comprenant au moins trois valences de vaccin polynucléotidique comprenant chacune un plasmide intégrant, de manière à l'exprimer *in vivo* dans les cellules hôtes, un gène d'une valence de pathogène félin, ces valences étant choisies parmi le groupe consistant en virus de la leucémie féline (FeLV), virus de la panleucopénie (FPV), virus de la péritonite infectieuse (FIPV), virus du coryza (FHV), virus de la calicivirose (FCV), virus de l'immunodéficience féline (FIV) et éventuellement virus de la rage (rhabdovirus), les plasmides comprenant, pour chaque valence, un ou plusieurs des gènes choisis parmi le groupe consistant en env et gag/pol pour la leucémie féline, VP2 pour la panleucopénie, S modifié (ou S*) et M pour la péritonite infectieuse, gB et gD pour le coryza, capsid pour la calicivirose, env et gag/pro pour l'immunodéficience féline et G pour la rage.

Par valence, dans la présente invention, on entend au moins un antigène assurant une protection contre le virus du pathogène considéré, la valence pouvant contenir, à titre de sous-valence, un ou plusieurs gènes naturels ou modifiés d'une ou plusieurs souches du pathogène considéré.

Par gène d'agent pathogène, on entend non seulement le gène complet, mais aussi les séquences nucléotidiques

différentes, y compris fragments, conservant la capacité à induire une réponse protectrice. La notion de gène recouvre les séquences nucléotidiques équivalentes à celles décrites précisément dans les exemples, c'est-à-dire les séquences différentes mais codant pour la même protéine. Elle recouvre aussi les séquences nucléotidiques d'autres souches du pathogène considéré, assurant une protection croisée ou une protection spécifique de souche ou de groupe de souche. Elle recouvre encore les séquences nucléotidiques qui ont été modifiées pour faciliter l'expression *in vivo* par l'animal hôte mais codant pour la même protéine.

De préférence, la formule de vaccin selon l'invention comprend les valences panleucopénie, coryza et calicivirose.

On pourra ajouter les valences leucémie féline, immunodéficience féline et/ou périctonite infectieuse.

En ce qui concerne la valence coryza, on préfère mettre en œuvre les deux gènes codant pour gB et gD, dans des plasmides différents ou dans un seul et même plasmide, ou utiliser l'un ou l'autre de ces gènes.

Pour la valence leucémie féline, on utilise de préférence les deux gènes env et gag/pol intégrés dans deux plasmides différents ou dans un seul et même plasmide ou le gène env seul.

Pour la valence immunodéficience féline, on préférera utiliser les deux gènes env et gag/pro dans des plasmides différents ou dans un seul et même plasmide, ou un seul de ces gènes. De préférence encore, on utilise le gène env de FeLV-A ou les gènes env de FeLV-A et FeLV-B.

Pour la valence périctonite infectieuse, on préfère utiliser l'ensemble des deux gènes M et S modifié dans deux plasmides différents ou dans un seul et même plasmide, ou l'un ou l'autre de ces gènes. S sera modifié pour rendre inactifs les épitopes facilitants majeurs, de préférence selon l'enseignement de la demande PCT/FR95/01128.

La formule de vaccin selon l'invention pourra se présenter sous un volume de dose compris entre 0,1 et 3 ml et en particulier entre 0,5 et 1 ml.

La dose sera généralement comprise entre 10 ng et 1 mg, de préférence entre 100 ng et 500 µg et plus préférentiellement

encore entre 1 µg et 250 µg par type de plasmide.

On utilisera de préférence des plasmides nus, simplement placés dans le véhicule de vaccination qui sera en général de l'eau physiologique (NaCl 0,9 %), de l'eau ultrapure, du tampon TE, etc. On peut bien entendu utiliser toutes les formes de vaccin polynucléotidique décrites dans l'art antérieur.

Chaque plasmide comprend un promoteur apte à assurer l'expression du gène inséré sous sa dépendance dans les cellules hôtes. Il s'agira en général d'un promoteur eucaryote fort et en particulier d'un promoteur précoce du cytomégalovirus CMV-IE, d'origine humaine ou murine, ou encore éventuellement d'une autre origine telle que rat, cochon, cobaye.

De manière plus générale, le promoteur pourra être soit d'origine virale, soit d'origine cellulaire. Comme promoteur viral, on peut citer le promoteur précoce ou tardif du virus SV40 ou le promoteur LTR du virus du Sarcome de Rous. Il peut aussi s'agir d'un promoteur du virus dont provient le gène, par exemple le promoteur propre au gène.

Comme promoteur cellulaire, on peut citer le promoteur d'un gène du cytosquelette, tel que par exemple le promoteur la desmine (Bolmont et al., Journal of Submicroscopic Cytology and Pathology, 1990, 22, 117-122 ; et ZHENLIN et al., Gene, 1989, 78, 243-254), ou encore le promoteur de l'actine.

Lorsque plusieurs gènes sont présents dans le même plasmide, ceux-ci peuvent être présentés dans la même unité de transcription ou dans deux unités différentes.

La combinaison des différentes valences du vaccin selon l'invention peut être effectuée, de préférence, par mélange de plasmides polynucléotidiques exprimant le ou les antigène(s) de chaque valence, mais on peut également prévoir de faire exprimer des antigènes de plusieurs valences par un même plasmide.

L'invention a encore pour objet des formules de vaccin monovalent comprenant un ou plusieurs plasmides codant pour un ou plusieurs gènes de l'un des virus ci-dessus, les gènes étant ceux décrits plus haut. En dehors de leur caractère monovalent, ces formules peuvent reprendre les caractéristiques énoncées plus haut en ce qui concerne le choix des gènes, leurs

combinaisons, la composition des plasmides, les volumes de dose, les doses, etc.

Les formules de vaccin monovalent peuvent aussi être utilisées (i) pour la préparation d'une formule de vaccin polyvalent tel que décrit plus haut, (ii) à titre individuel contre la pathologie propre, (iii) associées à un vaccin d'un autre type (entier vivant ou inactivé, recombinant, sous-unité) contre une autre pathologie ou (iv) comme rappel d'un vaccin comme décrit ci-après.

La présente invention a en effet encore pour objet l'utilisation d'un ou de plusieurs plasmides selon l'invention pour la fabrication d'un vaccin destiné à vacciner les chats primo-vaccinés au moyen d'un premier vaccin classique (monovalent ou multi-valent) du type de ceux de l'art antérieur, choisi notamment dans le groupe consistant en vaccin entier vivant, vaccin entier inactivé, vaccin de sous-unité, vaccin recombinant, ce premier vaccin présentant (c'est-à-dire contenant ou pouvant exprimer) le ou les antigène(s) codé(s) par le ou les plasmides ou antigène(s) assurant une protection croisée.

De manière remarquable, le vaccin polynucléotidique a un effet de rappel puissant se traduisant par une amplification de la réponse immunitaire et l'instauration d'une immunité de longue durée.

De manière générale, les vaccins de primo-vaccination pourront être choisis parmi les vaccins commerciaux disponibles auprès des différents producteurs de vaccins vétérinaires.

L'invention a aussi pour objet un kit de vaccination regroupant un vaccin de primo-vaccination tel que décrit ci-dessus et une formule de vaccin selon l'invention pour le rappel. Elle a aussi trait à une formule de vaccin selon l'invention accompagnée d'une notice indiquant l'usage de cette formule comme rappel d'une primo-vaccination telle que décrite ci-avant.

La présente invention a également pour objet une méthode de vaccination des chats, comprenant l'administration d'une formule de vaccin efficace telle que décrit plus haut. Cette méthode de vaccination comprend l'administration d'une ou de plusieurs doses de formule de vaccin, ces doses pouvant être

administrées successivement dans un court laps de temps et/ou successivement à des moments éloignés l'un de l'autre.

5 Les formules de vaccin selon l'invention pourront être administrées, dans le cadre de cette méthode de vaccination, par les différentes voies d'administration proposées dans l'art antérieur pour la vaccination polynucléotidique et au moyen des techniques d'administration connues.

10 L'invention a encore pour objet la méthode de vaccination consistant à faire une primo-vaccination telle que décrite ci-dessus et un rappel avec une formule de vaccin selon l'invention.

15 Dans une forme de mise en oeuvre préférée du procédé selon l'invention, on administre dans un premier temps, à l'animal, une dose efficace du vaccin de type classique, notamment inactivé, vivant, atténué ou recombinant, ou encore un vaccin de sous-unité de façon à assurer une primo-vaccination, et, après un délai de préférence de 2 à 6 semaines, on assure l'administration du vaccin polyvalent ou monovalent selon l'invention.

20 L'efficacité de la présentation des antigènes au système immunitaire varie en fonction des tissus. En particulier, les muqueuses de l'arbre respiratoire servent de barrière à l'entrée des pathogènes et sont associées à des tissus lymphoides qui supportent une immunité locale. L'administration 25 d'un vaccin par contact avec les muqueuses, en particulier muqueuses buccale, pharyngée et région bronchique présente un intérêt certain pour la vaccination contre les pathologies respiratoires et digestives.

30 En conséquence, les voies d'administration mucosales font partie d'un mode d'administration préféré pour l'invention, utilisant notamment la nébulisation ou spray ou l'eau de boisson. Les formules de vaccin et méthodes de vaccination selon l'invention pourront être appliquées dans ce cadre.

35 L'invention concerne aussi la méthode de préparation des formules de vaccin, à savoir la préparation des valences et leurs mélanges, telle qu'elle ressort de cette description.

L'invention va être maintenant décrite plus en détails à l'aide de modes de réalisation de l'invention pris en référence aux dessins annexés.

Liste des figures

- Figure N° 1 : Plasmide pVR1012
Figure N° 2 : Plasmide pPB179
Figure N° 3 : Séquence du gène env FeLV-B
5 Figure N° 4 : Plasmide pPB180
Figure N° 5 : Séquence gag/pol du virus FeLV-A souche Glasgow-1
Figure N° 6 : Plasmide pPB181
Figure N° 7 : Plasmide pAB009
Figure N° 8 : Plasmide pAB053
10 Figure N° 9 : Plasmide pAB052
Figure N° 10 : Plasmide pAB056
Figure N° 11 : Plasmide pAB028
Figure N° 12 : Plasmide pAB029
Figure N° 13 : Plasmide pAB010
15 Figure N° 14 : Plasmide pAB030
Figure N° 15 : Plasmide pAB083
Figure N° 16 : Plasmide pAB041

Liste des séquences SEQ ID N°

- 20 SEQ ID N° 1 : Oligonucléotide PB247
SEQ ID N° 2 : Oligonucléotide PB249
SEQ ID N° 3 : Oligonucléotide PB281
SEQ ID N° 4 : Oligonucléotide PB282
SEQ ID N° 5 : Séquence du gène env du virus FeLV-B
25 SEQ ID N° 6 : Oligonucléotide PB283
SEQ ID N° 7 : Oligonucléotide PB284
SEQ ID N° 8 : Séquence du gène gag/pol du virus FeLV-A (Glasgow-1)
SEQ ID N° 9 : Oligonucléotide AB021
SEQ ID N° 10 : Oligonucléotide AB024
30 SEQ ID N° 11 : Oligonucléotide AB103
SEQ ID N° 12 : Oligonucléotide AB112
SEQ ID N° 13 : Oligonucléotide AB113

SEQ ID N° 14 : Oligonucléotide AB104
SEQ ID N° 15 : Oligonucléotide AB101
SEQ ID N° 16 : Oligonucléotide AB102
SEQ ID N° 17 : Oligonucléotide AB106
5 SEQ ID N° 18 : Oligonucléotide AB107
SEQ ID N° 19 : Oligonucléotide AB061
SEQ ID N° 20 : Oligonucléotide AB064
SEQ ID N° 21 : Oligonucléotide AB065
SEQ ID N° 22 : Oligonucléotide AB066
10 SEQ ID N° 23 : Oligonucléotide AB025
SEQ ID N° 24 : Oligonucléotide AB026
SEQ ID N° 25 : Oligonucléotide AB067
SEQ ID N° 26 : Oligonucléotide AB070
SEQ ID N° 27 : Oligonucléotide AB154
15 SEQ ID N° 28 : Oligonucléotide AB155
SEQ ID N° 29 : Oligonucléotide AB011
SEQ ID N° 30 : Oligonucléotide AB012

EXEMPLES**Exemple 1 : Culture des virus**

Les virus sont cultivés sur le système cellulaire approprié jusqu'à obtention d'un effet cytopathique. Les systèmes cellulaires à utiliser pour chaque virus sont bien connus de l'homme du métier. Brièvement, des cellules sensibles au virus utilisé, cultivées en milieu minimum essentiel de Eagle (milieu "MEM) ou un autre milieu approprié, sont inoculées avec la souche virale étudiée en utilisant une multiplicité d'infection de 1. Les cellules infectées sont alors incubées à 37°C pendant le temps nécessaire à l'apparition d'un effet cytopathique complet (en moyenne 36 heures).

Exemple 2 : Extraction des ADNs génomiques viraux:

Après culture, le surnageant et les cellules lysées sont récoltées et la totalité de la suspension virale est centrifugée à 1000 g pendant 10 minutes à + 4°C pour éliminer les débris cellulaires. Les particules virales sont alors récoltées par ultracentrifugation à 400000 g pendant 1 heure à + 4°C. Le culot est repris dans un volume minimum de tampon (Tris 10 mM, EDTA 1 mM). Cette suspension virale concentrée est traitée par la protéinase K (100 µg/ml final) en présence de sodium dodacyl sulfate (SDS) (0,5% final) pendant 2 heures à 37°C. L'ADN viral est ensuite extrait avec un mélange de phénol/chloroforme, puis précipité avec 2 volumes d'éthanol absolu. Après une nuit à - 20°C, l'ADN est centrifugé à 10000 g pendant 15 minutes à + 4°C. Le culot d'ADN est séché, puis repris dans un volume minimum d'eau ultrapure stérile. Il peut alors être digéré par des enzymes de restriction.

Exemple 3 : Isolement des ARNs génomiques viraux

Les virus à ARN ont été purifiés selon les techniques bien connues de l'homme du métier. L'ARN viral génomique de chaque virus a été ensuite isolé en utilisant la technique d'extraction "thiocyanate de guanidium/phénol-chloroforme" décrite par P. Chomczynski et N. Sacchi (Anal. Biochem. 1987. 162. 156-159).

10

Exemple 4 : Techniques de biologie moléculaire

Toutes les constructions de plasmides ont été réalisées en utilisant les techniques standards de biologie moléculaire décrites par J. Sambrook et al. (*Molecular Cloning: A Laboratory Manual*. 2nd Edition. Cold Spring Harbor 5 Laboratory. Cold Spring Harbor. New York. 1989). Tous les fragments de restriction utilisés pour la présente invention ont été isolés en utilisant le kit "Geneclean" (BIO101 Inc. La Jolla, CA).

Exemple 5 : Technique de RT-PCR

10 Des oligonucléotides spécifiques (comportant à leurs extrémités 5' des sites de restriction pour faciliter le clonage des fragments amplifiés) ont été synthétisés de telle façon qu'ils couvrent entièrement les régions codantes des gènes devant être amplifiés (voir exemples spécifiques). La réaction de transcription inverse (RT) et l'amplification en chaîne par polymérase (PCR) ont été effectuées selon les techniques standards (Sambrook J. et al. 1989). Chaque réaction de RT-PCR a été faite avec un couple d'amplimères spécifiques et en prenant comme matrice l'ARN génomique viral extrait. L'ADN complémentaire amplifié a été extrait au phénol/chloroforme/alcool isoamylque (25:24:1) avant d'être digéré par les enzymes de restriction.

20

Exemple 6 : plasmide pVR1012

Le plasmide pVR1012 (Figure N° 1) a été obtenu auprès de Vical Inc. San Diego, CA, USA. Sa construction a été décrite dans J. Hartikka et al. (*Human Gene Therapy*. 1996. 7. 1205-1217).

25

Exemple 7 : Construction du plasmide pPB179 (gène env virus FeLV-A)

Une réaction de RT-PCR selon la technique de l'exemple 5 a été réalisée avec l'ARN génomique du virus de la leucémie féline (FeLV-A) (Souche Glasgow-1) (M. Stewart et al. *J. Virol.* 1986. 58. 825-834), préparé selon la technique de

30 l'exemple 3, et avec les oligonucléotides suivants:

PB247 (29 mer) (SEQ ID N° 1)

5'TTTGTGACCATGGAAAGTCCAACGCACC 3'

PB249 (28 mer) (SEQ ID N° 2)

5' TTTGGATCCTCATGGTCGGCCGGATCG 3'

pour amplifier un fragment de 1947 pb contenant le gène codant pour la glycoprotéine Env du virus FeLV-A (souche Glasgow-1) sous la forme d'un fragment *Sall-BamHI*. Après purification, le produit de RT-PCR a été digéré par *Sall* et *BamHI* pour donner un fragment *Sall-BamHI* de 1935 pb.

5 Ce fragment a été ligaturé avec le vecteur pVR1012 (exemple 6), préalablement digéré avec *Sall* et *BamHI*, pour donner le plasmide pPB179 (6804 pb) (Figure N° 2).

10

Exemple 8 : Construction du plasmide pPB180 (gène env virus FeLV-B)

Une réaction de RT-PCR selon la technique de l'exemple 5 a été réalisée avec l'ARN génomique du virus de la leucémie féline (sous-type FeLV-B), préparé selon la technique de l'exemple 3, et avec les oligonucléotides suivants:

15 PB281 (29 mer) (SEQ ID N° 3)

5' TTTGTCGACATGGAAGGTCCAACGCACCC 3'

PB282 (32 mer) (SEQ ID N° 4)

5' TTGGATCCTCATGGTCGGCCGGATCATATTG 3'

pour amplifier un fragment de 2005 pb contenant le gène codant pour la

20 glycoprotéine Env du virus FeLV-B (Figure N° 3 et SEQ ID N° 5) sous la forme d'un fragment *Sall-BamHI*. Après purification, le produit de RT-PCR a été digéré par *Sall* et *BamHI* pour donner un fragment *Sall-BamHI* de 1995 pb.

Ce fragment a été ligaturé avec le vecteur pVR1012 (exemple 6), préalablement digéré avec *Sall* et *BamHI*, pour donner le plasmide pPB180 (6863 pb) (Figure

25 N° 4).

Exemple 9 : Construction du plasmide pPB181 (gène FeLV gag/pol)

Une réaction de RT-PCR selon la technique de l'exemple 5 a été réalisée avec

l'ARN génomique du virus de la leucémie féline (sous-type FeLV-A) (Souche

30 Glasgow-1), préparé selon la technique de l'exemple 3, et avec les oligonucléotides suivants:

PB283 (33 mer) (SEQ ID N° 6)

12

5'TTGTCGACATGTCTGGAGCCTCTAGTGGACAG 3'

PB284 (42 mer) (SEQ ID N° 7)

5'TTGGATCCTTATTAAATTACTGCAGTTCCAAGGAACCTCTC 3'

pour amplifier un fragment de 3049 pb contenant la séquence codant pour la

5 protéine Gag et la partie 5' de la séquence codant pour la protéine Pol du virus
FeLV-A (souche Glasgow-1) (Figure N° 5 et SEQ ID N° 8) sous la forme d'un
fragment SalI-BamHI. Après purification, le produit de RT-PCR a été digéré par
SalI et BamHI pour donner un fragment SalI-BamHI de 3039 pb.

Ce fragment a été ligaturé avec le vecteur pVR1012 (exemple 6), préalablement
10 digéré avec SalI et BamHI, pour donner le plasmide pPB181 (7908 pb) (Figure
N° 6).

Exemple 10 : Construction du plasmide pAB009 (gène FPV VP2)

Une réaction de PCR a été réalisée avec l'ADN génomique du virus de la
15 panleucopénie féline (Souche 193) (J. Martyn *et al.* J. Gen. Virol. 1990. 71.
2747-2753), préparé selon la technique de l'exemple 2, et avec les
oligonucléotides suivants:

AB021 (34 mer) (SEQ ID N° 9)

5'TGCTCTAGAGCAATGAGTGATGGAGCAGTTCAAC 3'

20 AB024 (33 mer) (SEQ ID N° 10)

5'CGCGGATCCATTAAATAATTCTAGGTGCTA 3'

pour amplifier un fragment de 1776 pb contenant le gène codant pour la
protéine de capsidé VP2 du FPV. Après purification, le produit de PCR a été
digéré par XbaI et BamHI pour donner un fragment XbaI-BamHI de 1764 pb.

25 Ce fragment a été ligaturé avec le vecteur pVR1012 (exemple 6), préalablement
digéré avec XbaI et BamHI, pour donner le plasmide pAB009 (6664 pb) (Figure
N° 7).

Exemple 11 : Construction du plasmide pAB053 (gène FIPV S*)

30 Une réaction de RT-PCR selon la technique de l'exemple 5 a été réalisée avec
l'ARN génomique du virus de la péritonite infectieuse féline (PIF) (Souche 79-
1146) (R. de Groot *et al.* J. Gen. Virol. 1987. 68. 2639-2646), préparé selon

la technique de l'exemple 3, et avec les oligonucléotides suivants:

AB103 (38 mer) (SEQ ID N° 11)

5'ATAAGAATGCGGCCGCATGATTGTGCTCGTAACTTGCC 3'

AB112 (25 mer) (SEQ ID N° 12)

5'CGTACATGTGGAATTCCACTGGTTG 3'

pour amplifier la séquence de la partie 5' du gène codant pour la glycoprotéine S du virus sous la forme d'un fragment *NotI-EcoRI*. Après purification, le produit de RT-PCR de 492 pb a été digéré par *NotI* et *EcoRI* pour libérer un fragment *NotI-EcoRI* de 467 pb (fragment A).

10 Le plasmide pJCA089 (Demande de brevet PCT/FR95/01128) a été digéré par *EcoRI* et *SpeI* pour libérer un fragment de 3378 pb contenant la partie centrale du gène codant pour la glycoprotéine S modifiée du virus de la PIF (fragment B).

Une réaction de RT-PCR selon la technique de l'exemple 5 a été réalisée avec

15 l'ARN génomique du virus de la PIF (Souche 79-1146), préparé selon la technique de l'exemple 3, et avec les oligonucléotides suivants:

AB113 (25 mer) (SEQ ID N° 13)

5'AGAGTTGCAACTAGTTCTGATTTG 3'

AB104 (37 mer) (SEQ ID N° 14)

20 5'ATAAGAATGCGGCCGCTTAGTGGACATGCACTTTTC 3'

pour amplifier la séquence de la partie 3' du gène codant pour la glycoprotéine S du virus de la PIF sous la forme d'un fragment *SpeI-NotI*. Après purification, le produit de RT-PCR de 543 pb a été digéré par *SpeI* et *NotI* pour libérer un fragment *SpeI-NotI* de 519 pb (fragment C).

25 Les fragments A, B et C ont ensuite été ligaturés ensemble dans le vecteur pVR1012 (exemple 6), préalablement digéré par *NotI*, pour donner le plasmide pAB053 (9282 pb), qui contient le gène S modifié dans la bonne orientation par rapport au promoteur (Figure N° 8).

30 Exemple 12 : Construction du plasmide pAB052 (gène FIPV M)

Une réaction de RT-PCR selon la technique de l'exemple 5 a été réalisée avec l'ARN génomique du virus de la péritonite infectieuse féline (PIF) (Souche 79-

1146) (H. Vennema et al. *Virology*. 1991. 181. 327-335), préparé selon la technique de l'exemple 3, et avec les oligonucléotides suivants:

AB101 (37 mer) (SEQ ID N° 15)

5'ACGCGTCGACCCACCATGAAGTACATTTGCTAATAC 3'

5 AB102 (36 mer) (SEQ ID N° 16)

5'CGCGGATCCTTACACCATAATGTAATAATTTTCATG 3'

en vue d'isoler précisément le gène codant pour la glycoprotéine M du virus de la PIF sous la forme d'un fragment Sall-BamHI. Après purification, le produit de RT-PCR de 812 pb a été digéré par Sall et BamHI pour libérer un fragment Sall-

10 BamHI de 799 pb. Ce fragment a ensuite été ligaturé dans le vecteur pVR1012 (exemple 6), préalablement digéré par Sall et BamHI, pour donner le plasmide pAB052 (5668 pb) (Figure N° 9).

Exemple 13 : Construction du plasmide pAB056 (gène FIPV N)

15 Une réaction de RT-PCR selon la technique de l'exemple 5 a été réalisée avec l'ARN génomique du virus de la péritonite infectieuse féline (PIF) (Souche 79-1146) (H. Vennema et al. *Virology*. 1991. 181. 327-335), préparé selon la technique de l'exemple 3, et avec les oligonucléotides suivants:

AB106 (35 mer) (SEQ ID N° 17)

20 5'ACGCGTCGACGCCATGGCCACACAGGGACAACGCG 3'

AB107 (36 mer) (SEQ ID N° 18)

5'CGCGGATCCTTAGTCGTAACCTCATCAATCATCTC 3'

en vue d'isoler précisément le gène codant pour la protéine N du virus de la PIF sous la forme d'un fragment Sall-BamHI. Après purification, le produit de RT-

25 PCR de 1156 pb a été digéré par Sall et BamHI pour libérer un fragment Sall-BamHI de 1143 pb. Ce fragment a ensuite été ligaturé dans le vecteur pVR1012 (exemple 6), préalablement digéré par Sall et BamHI, pour donner le plasmide pAB056 (6011 pb) (Figure N° 10).

30 **Exemple 14 : Construction du plasmide pAB028 (gène FHV gB)**

Une réaction de PCR a été réalisée avec l'ADN génomique de l'herpèsvirus félin (FHV-1) (Souche C27) (S. Spatz et al. *Virology*. 1993. 197. 125-36), préparé

selon la technique de l'exemple 2, et avec les oligonucléotides suivants:

AB061 (36 mer) (SEQ ID N° 19)

5'AAAACACTGCAGAACATGTCCACTCGTGGCGATCTTG 3'

AB064 (40 mer) (SEQ ID N° 20)

5 5'ATAAGAATGCGGCCGCTTAGACAAGATTGTTCACTTCAGTATC 3'

pour amplifier un fragment de 2856 pb contenant le gène codant pour la glycoprotéine gB du virus FHV-1 sous la forme d'un fragment *PstI-NotI*. Après purification, le produit de PCR a été digéré par *PstI* et *NotI* pour donner un fragment *PstI-NotI* de 2823 pb.

10 Ce fragment a été ligaturé avec le vecteur pVR1012 (exemple 6), préalablement digéré avec *PstI* et *NotI*, pour donner le plasmide pAB028 (7720 pb) (Figure N° 11).

Exemple 15 : Construction du plasmide pAB029 (gène FHV gD)

15 Une réaction de PCR a été réalisée avec l'ADN génomique de l'herpèsvirus félin (FHV-1) (Souche C-27) (S. Spatz et al. J. Gen. Viro. 1994. 75. 1235-1244), préparé selon la technique de l'exemple 2, et avec les oligonucléotides suivants:

AB065 (36 mer) (SEQ ID N° 21)

5'AAAACACTGCAGCCAATGATGACACGTCTACATTTTG 3'

20 AB066 (33 mer) (SEQ ID N° 22)

5'GGAAGATCTTAAGGATGGTGAGTTGTATGTAT 3'

pour amplifier le gène codant pour la glycoprotéine gD du virus FHV-1 sous la forme d'un fragment *PstI-BglII*. Après purification, le produit PCR de 1147 pb a été digéré par *PstI* et *BglII* pour isoler un fragment *PstI-BglII* de 1129 pb. Ce

25 fragment a été ligaturé avec le vecteur pVR1012 (exemple 6), préalablement digéré avec *PstI* et *BglII*, pour donner le plasmide pAB029 (5982 pb) (Figure N° 12).

Exemple 16 : Construction du plasmide pAB010 (gène FCV C)

30 Une réaction de RT-PCR selon la technique de l'exemple 5 a été réalisée avec l'ARN génomique du calicivirus félin (FCV) (Souche F9) (M. Carter et al. Virology. 1992. 190. 443-448), préparé selon la technique de l'exemple 3, et

avec les oligonucléotides suivants:

AB025 (33 mer) (SEQ ID N° 23)

5'ACGCGTCGACGCATGTGCTAACCTGCGCTAAC 3'

AB026 (31 mer) (SEQ ID N° 24)

5'CGCGGGATCCTCATAACTTAGTCATGGGACTC 3'

pour isoler le gène codant pour la protéine de capsid du virus FCV sous la forme d'un fragment *Sall-BamHI*. Après purification, le produit de RT-PCR de 2042 pb a été digéré par *Sall* et *BamHI* pour isoler un fragment *Sall-BamHI* de 2029 pb. Ce fragment a été ligaturé avec le vecteur pVR1012 (exemple 6),

10 préalablement digéré avec *Sall* et *BamHI*, pour donner le plasmide pAB010 (6892 pb) (Figure N° 13).

Exemple 17 : Construction du plasmide pAB030 (gène FIV env)

Une réaction de RT-PCR selon la technique de l'exemple 5 a été réalisée avec

15 l'ARN génomique du virus de l'immunodéficience féline (FIV) (Souche Petaluma) (R. Olmsted et al. Proc. Natl. Acad. Sci. USA. 1989. 86. 8088-8096.), préparé selon la technique de l'exemple 3, et avec les oligonucléotides suivants:

AB067 (38 mer) (SEQ ID N° 25)

5'AAAAGTGCAGAAGGAATGGCAGAAGGATTGAGCC 3'

20 AB070 (36 mer) (SEQ ID N° 26)

5'CGCGGGATCCTCATTCCCTCTTTTGAGACATGCC 3'

pour amplifier un fragment de 2592 pb contenant le gène codant pour la glycoprotéine Env du virus FIV (souche Petaluma) sous la forme d'un fragment *PstI-BamHI*. Après purification, le produit de RT-PCR a été digéré par *PstI* et

25 *BamHI* pour donner un fragment *PstI-BamHI* de 2575 pb.

Ce fragment a été ligaturé avec le vecteur pVR1012 (exemple 6), préalablement digéré avec *PstI* et *BamHI*, pour donner le plasmide pAB030 (7436 pb) (Figure N° 14).

30 Exemple 18 : Construction du plasmide pAB083 (gène FIV gag/pro)

Une réaction de RT-PCR selon la technique de l'exemple 5 a été réalisée avec l'ARN génomique du virus de l'immunodéficience féline (FIV) (Souche Petaluma)

(R. Olmsted *et al.* Proc. Natl. Acad. Sci. USA. 1989. 86. 8088-8096.), préparé selon la technique de l'exemple 3, et avec les oligonucléotides suivants:

AB154 (32 mer) (SEQ ID N° 27)

5'ACGCGTCGACATGGGAAATGGACAGGGGCGAG 3'

5 AB155 (33 mer) (SEQ ID N° 28)

5'TGAAGATCTTCACTCATCCCCTTCAGGAAGAGC 3'

pour amplifier un fragment de 4635 pb contenant le gène codant pour les protéines Gag et Pro du virus FIV (souche Petaluma) sous la forme d'un fragment SalI-BglII. Après purification, le produit de RT-PCR a été digéré par SalI

10 et BglII pour donner un fragment SalI-BglII de 4622 pb.

Ce fragment a été ligaturé avec le vecteur pVR1012 (exemple 6), préalablement digéré avec SalI et BglII, pour donner le plasmide pAB083 (7436 pb) (Figure N° 15).

15 **Exemple 19 : Construction du plasmide pAB041 (gène G du virus de la rage)**

Une réaction RT-PCR selon la technique de l'exemple 5 a été réalisée avec l'ARN génomique du virus de la rage (Souche ERA) (A. Anilionis *et al.* Nature. 1981. 294. 275-278), préparé selon la technique de l'exemple 3, et avec les oligonucléotides suivants:

20 AB011 (33 mer) (SEQ ID N° 29)

5'AAAAGTGCAGAGATGGTTCCCTCAGGCTCTCCTG 3'

AB012 (34 mer) (SEQ ID N° 30)

5'CGCGGATCCTCACAGTCTGGTCTCACCCCCACTC 3'

pour amplifier un fragment de 1589 pb contenant le gène codant pour la

25 glycoprotéine G du virus de la rage. Après purification, le produit de RT-PCR a été digéré par PstI et BamHI pour donner un fragment PstI-BamHI de 1578 pb.

Ce fragment a été ligaturé avec le vecteur pVR1012 (exemple 6), préalablement digéré avec PstI et BamHI, pour donner le plasmide pAB041 (6437 pb) (Figure N° 16).

30

Exemple 20 : Production et purification des plasmides

Pour la préparation des plasmides destinés à la vaccination des animaux, on

peut utiliser toute technique permettant d'obtenir une suspension de plasmides purifiés majoritairement sous forme superenroulée. Ces techniques sont bien connues de l'homme de l'art. On peut citer en particulier la technique de lyse alcaline suivie de deux ultracentrifugations successives sur gradient de chlorure 5 de césum en présence de bromure d'éthidium telle que décrite dans J. Sambrook *et al.* (*Molecular Cloning: A Laboratory Manual*. 2nd Edition. Cold Spring Harbor Laboratory. Cold Spring Harbor. New York. 1989). On peut se référer également aux demandes de brevet PCT WO 95/21250 et PCT WC 10 96/02658 qui décrivent des méthodes pour produire à l'échelle industrielle des plasmides utilisables pour la vaccination. Pour les besoins de la fabrication des vaccins (voir exemple 17), les plasmides purifiés sont resuspendus de manière à obtenir des solutions à haute concentration (> 2 mg/ml) compatibles avec le stockage. Pour ce faire, les plasmides sont resuspendus soit en eau ultrapure, soit en tampon TE (Tris-HCl 10 mM; EDTA 1 mM, pH 8,0).

15

Exemple 21 : Fabrication des vaccins associés

Les divers plasmides nécessaires à la fabrication d'un vaccin associé sont mélangés à partir de leurs solutions concentrées (exemple 16). Les mélanges sont réalisés de telle manière que la concentration finale de chaque plasmide 20 corresponde à la dose efficace de chaque plasmide. Les solutions utilisables pour ajuster la concentration finale du vaccin peuvent être soit une solution NACI à 0,9 %, soit du tampon PBS.

Des formulations particulières telles que les liposomes, les lipides cationiques, peuvent aussi être mises en oeuvre pour la fabrication des vaccins.

25

Exemple 22 : Vaccination des chats

Les chats sont vaccinés avec des doses de 10 µg, 50 µg ou 250 µg par plasmide.

Les injections sont réalisées à l'aiguille par voie intramusculaire. Dans ce cas, 30 les doses vaccinales sont administrées sous un volume de 1 ml.

Les injections peuvent aussi être réalisées à l'aiguille par voie intradermique. Dans ce cas, les doses vaccinales sont administrées sous un volume total de

1 ml administré en 10 points de 0,1 ml ou en 20 points de 0,05 ml. Les administrations intradermiques sont réalisées après avoir rasé la peau (flanc thoracique en général) ou bien au niveau d'une région anatomique relativement glabre, par exemple la face interne de la cuisse.

- 5 On peut aussi utiliser un appareil d'injection à jet liquide (sans aiguille) pour les injections intradermiques.

REVENDICATIONS

1. Formule de vaccin destiné au chat comprenant au moins trois valences de vaccin polynucléotidique comprenant chacune un plasmide intégrant, de manière à l'exprimer *in vivo* dans les cellules hôtes, un gène d'une valence de pathogène félin, ces valences étant choisies parmi le groupe consistant en virus de la leucémie féline, virus de la panleucopénie, virus de la périctonite infectieuse, virus du coryza, virus de la calicivirose, virus de l'immunodéficience féline et éventuellement virus de la rage, les plasmides comprenant, pour chaque valence, un ou plusieurs des gènes choisis parmi le groupe consistant en env et gag pour la leucémie féline, VP2 pour la panleucopénie, S modifié et M pour la périctonite infectieuse, gB et gD pour le coryza, capsid pour la calicivirose, env et gag/pro pour l'immunodéficience féline et G pour la rage.

2. Formule de vaccin selon la revendication 1, caractérisée en ce qu'il comporte les valences panleucopénie, coryza et calicivirose.

3. Formule de vaccin selon la revendication 1 ou 2, caractérisée en ce qu'elle comprend les gènes gB et gD du virus coryza, dans le même plasmide ou dans des plasmides différents, ou un seul de ces gènes.

4. Formule selon la revendication 1, caractérisée en ce qu'elle comprend les gènes env et gag du virus de la leucémie féline, dans le même plasmide ou dans des plasmides différents, ou le gène env seul.

5. Formule de vaccin selon la revendication 1, caractérisée en ce qu'elle comprend les deux gènes env et gag/pro dans des plasmides différents ou dans le même plasmide, ou un seul de ces gènes.

6. Formule de vaccin selon la revendication 1 ou 2, caractérisée en ce qu'elle comprend le gène M ou le gène S modifié dans un plasmide ou l'ensemble des gènes codant pour M et S modifié dans le même plasmide ou dans des plasmides différents.

7. Formule de vaccin selon l'une quelconque des revendications 1 à 6, caractérisée en ce qu'elle comprend de 10

21

ng à 1 mg, de préférence de 100 ng à 500 µg, plus préférentiellement encore de 1 µg à 250 µg de chaque plasmide.

8. Utilisation d'un ou de plusieurs plasmides tels que décris dans l'une quelconque des revendications 1 à 7, pour la fabrication d'un vaccin destiné à vacciner les chats primo-vaccinés au moyen d'un premier vaccin choisi dans le groupe consistant en vaccin entier vivant, vaccin entier inactivé, vaccin de sous-unité, vaccin recombinant, ce premier vaccin présentant le ou les antigènes codés par le ou les plasmides ou 10 antigènes assurant une protection croisée.

9. Kit de vaccination pour chat regroupant une formule de vaccin selon l'une quelconque des revendications 1 à 8 et un vaccin pour chat choisi dans le groupe consistant en vaccin entier vivant, vaccin entier inactivé, vaccin de sous-unité, 15 vaccin recombinant, ce premier vaccin présentant l'antigène codé par le vaccin polynucléotidique ou un antigène assurant une protection croisée, pour une administration de ce dernier en primo-vaccination et pour un rappel avec la formule de vaccin.

20 10. Formule de vaccin selon l'une quelconque des revendications 1 à 8, accompagnée d'une notice indiquant que cette formule est utilisable en rappel d'un premier vaccin pour chat choisi dans le groupe consistant en vaccin entier vivant, vaccin entier inactivé, vaccin de sous-unité, vaccin recombinant, ce premier vaccin présentant l'antigène codé par 25 le vaccin polynucléotidique ou un antigène assurant une protection croisée.

30

35

1/19

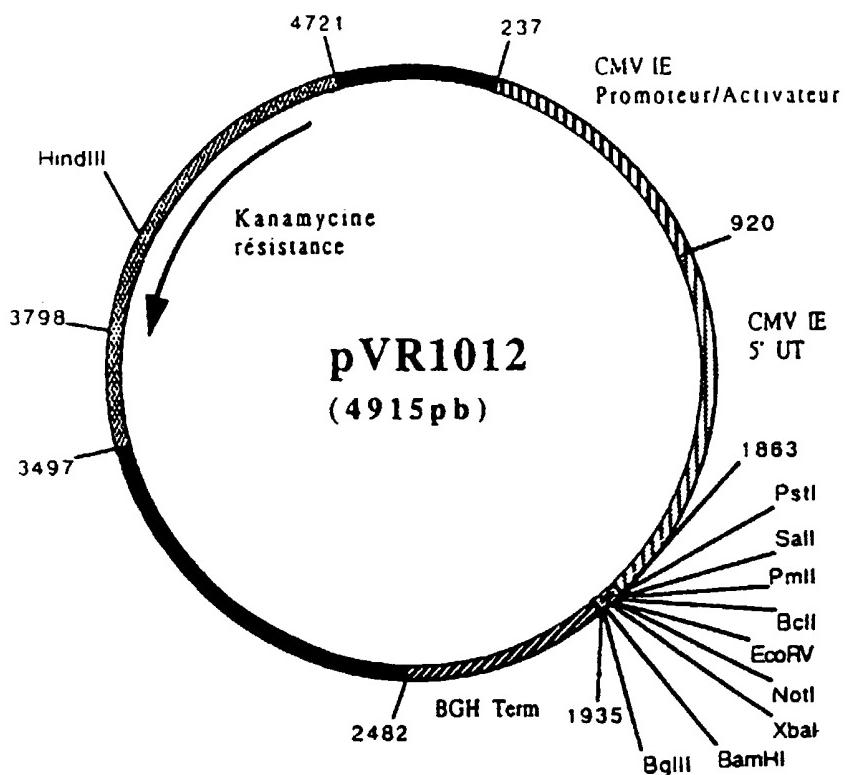


Figure N° 1

2/19

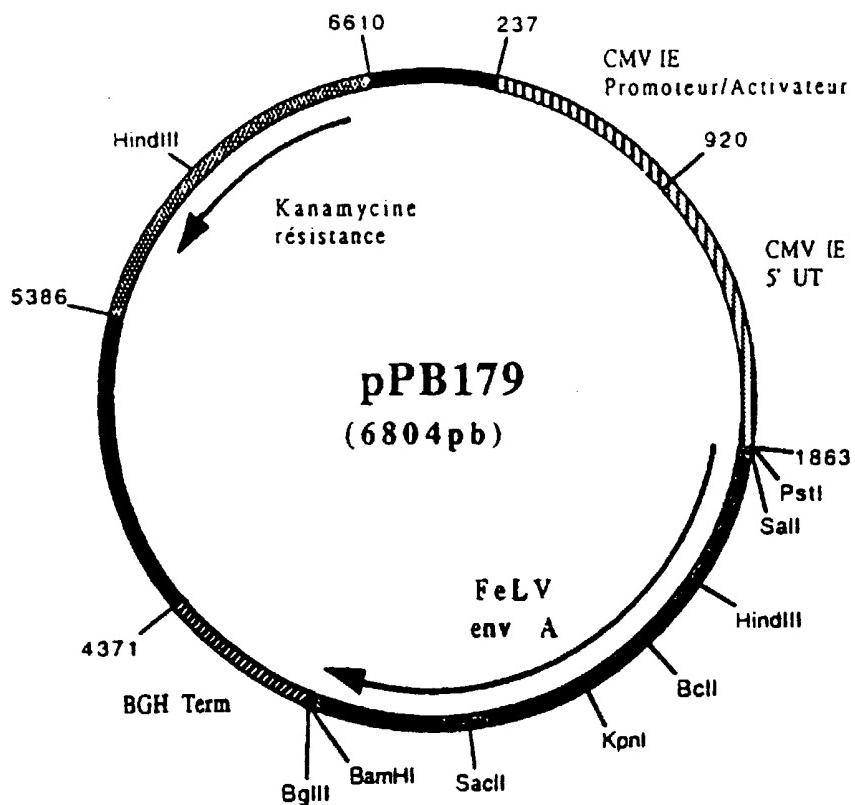


Figure N° 2

3/19

1 ATGCAAGGTCCAACGCACCCAAAACCTCTAAAGATAAGACTTCTCGTGGACCTAATGATT
 1 Met Glu Gly Pro Thr His Pro Lys Pro Ser Lys Asp Lys Thr Phe Ser Trp Asp Leu Met Ile

 64 CTGGTGGGGTCTTAAGACTGGACGTGGGAATGCCAATCCTAGTCCGCACCAAATATAT
 22 Leu Val Gly Val Leu Leu Arg Leu Asp Val Gly Met Ala Asn Pro Ser Pro His Gln Ile Tyr

 127 AATGTAACCTGGACAATAACCAACCTTGTAACTGGAACAAAGGCTAATGCCACCTCCATGTTG
 43 Asn Val Thr Trp Thr Ile Thr Asn Leu Val Thr Gly Thr Lys Ala Asn Ala Thr Ser Met Leu

 190 GGAACCCCTGACAGACGCCCTCCCTACCAGTATTTGACTTATGTCATATAATAGGAAATACA
 64 Gly Thr Leu Thr Asp Ala Phe Pro Thr Met Tyr Phe Asp Leu Cys Asp Ile Ile Gly Asn Thr

 253 TCGAACCCCTCAGATCAAGAACCATCCCAGGGTATGGATGTGATCAGCCTATGAGGAGGTGG
 85 Trp Asn Pro Ser Asp Gln Glu Pro Phe Pro Gly Tyr Gly Cys Asp Gln Pro Met Arg Arg Trp

 316 CGACAGAGAAACACACCCTTTATGTCGTGCAAGGACATGCCAACCGGAAGCAATGTGGGGGG
 106 Arg Gln Arg Asn Thr Pro Phe Tyr Val Cys Pro Gly His Ala Asn Arg Lys Gln Cys Gly Gly

 379 CCACAGGATGGGTTCTGGCTGTATGGGTTGGAGACCACCGGGAAACCTATTGGAGACCC
 127 Pro Gln Asp Gly Phe Cys Ala Val Trp Gly Cys Glu Thr Thr Gly Glu Thr Tyr Trp Arg Pro

 442 ACCTCCTCATGGGACTACATCACAGTAAAAAAAGGGTTACTCAGGAATATATCAATGAGT
 148 Thr Ser Ser Trp Asp Tyr Ile Thr Val Lys Lys Gly Val Thr Gln Gly Ile Tyr Gln Cys Ser

 505 GGAGGTGGTTGGTGTGGGCCCTGTTACGATAAAAGCTGTTACTCCTCGACAACGGGAGCTAGT
 169 Gly Gly Gly Trp Cys Gly Pro Cys Tyr Asp Lys Ala Val His Ser Ser Thr Thr Gly Ala Ser

 568 CAAGGGGGCCGGTGCAACCCCTTGATCTTGCAATTACCAAAAGGGAAAGACAAACATCTGG
 190 Glu Gly Arg Cys Asn Pro Leu Ile Leu Gln Phe Thr Gln Lys Gly Arg Gln Thr Ser Trp

 631 GATGGACCTAAGTCATGGGGCTACGACTATACCGTTAGGATATGACCTATAGCCCTGTTG
 211 Asp Gly Pro Lys Ser Trp Gly Leu Arg Leu Tyr Arg Ser Gly Tyr Asp Pro Ile Ala Leu Phe

 694 TCGGTATCCGGCAAGTAATGACCATTACGCCCTCAGGCCATGGACCAAATCTAGCCTG
 232 Ser Val Ser Arg Gln Val Met Thr Ile Thr Pro Pro Gln Ala Met Gly Pro Asn Leu Val Leu

 757 CCTGATCAAAACCCCCATCCAGGCAATCTAAATAGAGTCCCAGTAACACCTCACCATCC
 253 Pro Asp Gln Lys Pro Pro Ser Arg Gln Ile Glu Ser Arg Val Thr Pro His His Ser

 820 CAAGGCAACGGAGGCACCCAGGTGTAACCTTGTTAATGCCCTCATGCCCTCTACGTACC
 274 Gln Gly Asn Gly Gly Thr Pro Gly Val Thr Leu Val Ala Ser Ile Ala Pro Leu Arg Thr

 883 CCTGTCACCCCGCAAGTCCCACACTGATAGGGACCGGAAATAGGTTAATAAATTAGTGCAA
 295 Pro Val Thr Pro Ala Ser Pro Lys Arg Ile Gly Thr Gly Asn Arg Leu Ile Asn Leu Val Gln

 946 GGGACATACCTAGCCTAAATGCCACCGACCCAAACAAACTAAAGACTGTTGGCTGCGCTG
 316 Gly Thr Tyr Leu Ala Leu Asn Ala Thr Asp Pro Asn Lys Thr Lys Asp Cys Trp Leu Cys Leu

 1009 GTTTCTGACCACCTTATTACGAAGGGATTGCAATCTTAGGTAACCTACAGCAACCAAACAAAC
 337 Val Ser Arg Pro Pro Tyr Tyr Glu Gly Ile Ala Ile Leu Gly Asn Tyr Ser Asn Gln Thr Asn

 1072 CCCTCCCCATCCTGCCTATCTACTCCGCAACATAAGCTAACTATATCTGAGGTGTCAGGGCAA
 358 Pro Ser Pro Ser Cys Leu Ser Thr Pro Gln His Lys Leu Thr Ile Ser Glu Val Ser Gly Gln

 1135 GGACTGTGCATAGGGACTGTTCTAACGACCCACCCAGGTTGTGCAATAAGACACAAACAGGGA
 379 Gly Leu Cys Ile Gly Thr Val Pro Lys Thr His Gln Ala Leu Cys Asn Lys Thr Gln Gln Gly

 1198 CATACAGGGCTCACTATCTAGCCGCCCCAATGGCACCTATTGGCCCTGTAACACTGGACTC
 406 His Thr Gly Ala His Tyr Leu Ala Ala Pro Asn Gly Thr Tyr Trp Ala Cys Asn Thr Gly Leu

Figure N° 3

4/19

1261 ACCCCATGCCATTCCATGGCAGTGCTCAATTGGACCTCTGATTTTGTGTCTTAATCGAATTA
 421 ▶ Thr Pro Cys Ile Ser Met Ala Val Leu Asn Trp Thr Ser Asp Phe Cys Val Leu Ile Glu Leu
 1324 TGGCCCAGACTGACCATCACACCGAACATACATTACACACATTTCGACAAAGCTGTCAGG
 442 ▶ Trp Pro Arg Val Thr Tyr His Gln Pro Glu Tyr Ile Tyr Thr His Phe Asp Lys Ala Val Arg
 1387 TTCCGAAGAGAACCAATATCACTAACCGTTGCCCTTATAATGGGAGGACTCACTGTAGGGGC
 463 ▶ Phe Arg Arg Glu Pro Ile Ser Leu Thr Val Ala Leu Ile Met Gly Gly Leu Thr Val Gly Gly
 1450 ATAGCCGGGGGTCGGAACAGGGACTAAAGCCCTCCTGAAACAGCCCAGTTCAGACAACTA
 484 ▶ Ile Ala Ala Gly Val Gly Thr Gly Thr Lys Ala Leu Leu Glu Thr Ala Gln Phe Arg Gln Leu
 1513 CAAATGGCTATGCCACGGCAGACATCCAGGCCCTAGAAGAGTCATTAGTGCCTTAGAAAAATCC
 505 ▶ Gln Met Ala Met His Ala Asp Ile Gln Ala Leu Glu Ser Ile Ser Ala Leu Glu Lys Ser
 1576 CTGACCTCCCTCTCCGAGGTAGTCTTACAAAATAGACGGGCTTAGATATTCTGTTCTTACAA
 526 ▶ Leu Thr Ser Leu Ser Glu Val Val Leu Gln Asn Arg Arg Gly Leu Asp Ile Leu Phe Leu Gln
 1639 AAGGGAGGGCTCTGTGCCGCTTAAAGGAAGAATGCTGCTTCTATGCAGATCACACGGACTC
 547 ▶ Lys Gly Gly Leu Cys Ala Ala Leu Lys Glu Glu Cys Cys Phe Tyr Ala Asp His Thr Gly Leu
 1702 GTCAAGAGACAATATGGCTAAATTAAAGAGAAAGACTGAAAACAGCGACAACAACTGTTGACTCC
 568 ▶ Val Arg Asp Asn Met Ala Lys Leu Arg Glu Arg Leu Lys Gln Arg Gln Gln Leu Phe Asp Ser
 1765 CAACAGGGATGGTTGAAGGATGGTTCAACAAGTCCCCCTGGTTACAACCCCTAATTCTCC
 589 ▶ Gln Gln Gly Trp Phe Glu Gly Trp Phe Asn Lys Ser Pro Trp Phe Thr Thr Leu Ile Ser Ser
 1828 ATTATAGGCCCTTACTAATCCTACTCCTAATTCTCCTTCGGCCCATGCATCCTAACCGA
 610 ▶ Ile Ile Gly Pro Leu Leu Ile Leu Leu Ile Leu Leu Phe Gly Pro Cys Ile Leu Asn Arg
 1891 TTAGTGCAATTGCTAAAAGACAGAACATCTGTGGTACAAGCCCTAATTAAACCAACAGTAC
 631 ▶ Leu Val Gln Phe Val Lys Asp Arg Ile Ser Val Val Gln Ala Leu Ile Leu Thr Gln Gln Tyr
 1954 CAACAGATAACGAAATATGATCCGGACCGACCAGA
 652 ▶ Gln Gln Ile Gln Gln Tyr Asp Pro Asp Arg Pro ...

Figure N° 3 (suite et fin)

5/19

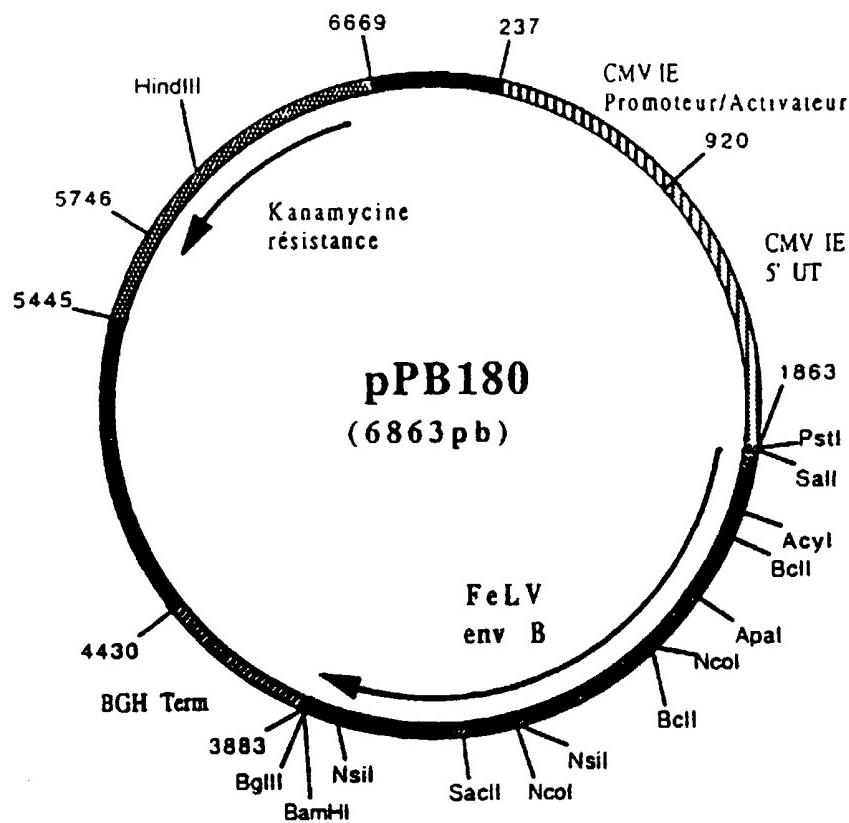


Figure N° 4

6/19

1 ATGCTGGAGCCTCTAGGGACAGCCATTGGGCTCATCTGTTGGGTCTCACCTGAATAC
 1 Met Ser Gly Ala Ser Ser Gly Thr Ala Ile Gly Ala His Leu Phe Gly Val Ser Pro Glu Tyr

 64 ACGGTGTTGATCGGAGACGAGGGAGCCGGACCCCTCAAGGTCTCTTCTGAGGTTTCATTTTCG
 22 Arg Val Leu Ile Gly Asp Glu Gly Ala Gly Pro Ser Arg Ser Leu Ser Glu Val Ser Phe Ser

 127 GTTTGGTACCAAAGACGCCGGCACGTCTTGTCTTTTGCTGGTGCCTTTCTGTC
 43 Val Trp Tyr Gln Arg Arg Ala Arg Leu Val Ile Phe Cys Leu Val Ala Ser Phe Leu Val

 190 CCTTGCTAACCTTTTAATTGCAGAAACCGTCATGGGCCAAACTATAACTACCCCCTAAC
 64 Pro Cys Leu Thr Phe Leu Ile Ala Glu Thr Val Met Gly Gln Thr Ile Thr Thr Pro Leu Ser

 253 CTCACCCTTGATCACTGGTCTGAAGTCCGGCACGAGCCCATAATCAAGGTGTCGAGGTCCGG
 85 Leu Thr Leu Asp His Trp Ser Glu Val Arg Ala Arg Ala His Asn Gln Gly Val Glu Val Arg

 316 AAAAGAAAATGGATTACCTTATGTGAGGCCAATGGGTGATGATGAATGTGGCTGGCCCCGA
 105 Lys Lys Lys Trp Ile Thr Leu Cys Glu Ala Glu Trp Val Met Met Asn Val Gly Trp Pro Arg

 379 GAAGGAACCTTTCTCTGATAGCATTCCCAGGTTGAAAAGAAGATCTCGCCCCGGACCA
 127 Glu Gly Thr Phe Ser Leu Asp Ser Ile Ser Gln Val Glu Lys Ile Phe Ala Pro Gly Pro

 442 TATGGACACCCCGACCAAGTTCTTACATTACTACATGGAGATCCTAGCCACAGACCCCCCT
 148 Tyr Gly His Pro Asp Gln Val Pro Tyr Ile Thr Thr Trp Arg Ser Leu Ala Thr Asp Pro Pro

 505 TCGTGGGTTCGTCCGTTCTACCCCTCCAAACCTCCCACACCCCTCCCTCACCTCTTGC
 169 Ser Trp Val Arg Pro Phe Leu Pro Pro Lys Pro Pro Thr Pro Leu Pro Gln Pro Leu Ser

 568 CCCGAGCCCTCCGCCCTCTTACCTCTTCCCTCTACCCCGTTCTCCCCAAGCCAGACCCCCC
 190 Pro Gln Pro Ser Ala Pro Leu Thr Ser Ser Leu Tyr Pro Val Leu Pro Lys Pro Asp Pro Pro

 631 AAACCGCCTGTGTTACGCCCTGATCCTTCTCCCCTTAATTGATCTCTTAACAGAAAGGCCA
 211 Lys Pro Pro Val Leu Pro Pro Asp Pro Ser Ser Pro Leu Ile Asp Leu Thr Glu Glu Pro

 694 CCTCCCTATCGGGGGGTACGGGCCACGCCATCAGGTCTAGGACCCCAACCGCTTCCCG
 232 Pro Pro Tyr Pro Gly His Gly Pro Pro Pro Ser Ser Gly Pro Arg Thr Pro Thr Ala Ser Pro

 757 ATTGCAAGCCGGCTAAGGAAACGACGAGAAAACCTGCTGAAGAATCGCAAGCCCTCCCTTG
 253 Ile Ala Ser Arg Leu Arg Glu Arg Arg Glu Asn Pro Ala Glu Ser Gln Ala Leu Pro Leu

 820 AGGGAAGGCCCAACAACCGACCCAGTATTGCCATTCTCAGCTTCAGACTTGTATAACTGG
 274 Arg Glu Gly Pro Asn Asn Arg Pro Gln Tyr Trp Pro Phe Ser Ala Ser Asp Leu Tyr Asn Trp

 883 AACTCGCATACCCCCCTTCTCCAAGATCCAGTGGCCCTAACTAACCTAACCTAACCTAAC
 295 Lys Ser His Asn Pro Pro Phe Ser Gln Asp Pro Val Ala Leu Thr Asn Leu Ile Glu Ser Ile

 946 TTAGTGACGCATCAACCAACCTGGGACGACTGCCAGCAGCTCTGCAGGCACCTCTGACAGGC
 316 Leu Val Thr His Gln Pro Thr Trp Asp Asp Cys Gln Gln Leu Leu Gln Ala Leu Leu Thr Gly

 1009 GAAGAAAGGCAAAGGGCTTCTTGAGGCCAAAGCAGGTTCCAGGGCAGGACGGACGGCA
 337 Glu Glu Arg Gln Arg Val Leu Leu Glu Ala Arg Lys Gln Val Pro Gly Glu Asp Gly Arg Pro

 1072 ACCCAACTACCCAAATGTCATTGACGAGACTTCCCTTGACCCGTCCTAACACTGGGATTGCT
 358 Thr Gln Leu Pro Asn Val Ile Asp Glu Thr Phe Pro Leu Thr Arg Pro Asn Trp Asp Phe Ala

 1135 ACGCCGGCAGGTAGGGAGCACCTACGCCATTATGCCAGTTGCTATTAGCGGGTCTCCGGGG
 379 Thr Pro Ala Gly Arg Glu His Leu Arg Leu Tyr Arg Gln Leu Leu Leu Ala Gly Leu Arg Gly

Figure N° 5

7/19

1193 CCTGCCAAGACGCCCACTAATTGGCACAGGTTAAAGCAGGTTGTACAAGGAAAGAGGAAACG
400 ▶ AlaAlaArgArgProThrAsnLeuAlaGlnValLysGlnValValGlnGlyLysGluGluThr

1261 CCACCGAGCATTTTAGAAAGATTAAAAGAGGCTTATAGAAATGTACACTCCCTATGACCCCTGAC
421 ▶ ProAlaAlaPheLeuGluArgLeuLysGluAlaTyrArgMetTyrThrProTyrAspProGlu

1324 GACCCAGGGCAAGCGGCTAGTGTATCCTATCCTTATATACCAGTCTAGCCCAGATATAAGA
442 ▶ AspProGlyGlnAlaAlaSerValIleLeuSerPheIleTyrGlnSerSerProAspIleArg

1387 AATAAGTTACAAAGGCTAGAAGGCTACAAGGGTTCACCCCTATCTGATCTGCTAAAAGAGGCA
463 ▶ AsnLysLeuGlnArgLeuGlyLeuGlnGlyPheThrLeuSerAspLeuLeuLysGluAla

1450 GAAAAGATATAACAACAAAAGGGAGACCCAGAGGAAGAACAGTATGGCACCGACAG
484 ▶ GluLysIleTyrAsnLysArgGluThrProGluGluArgGluGluArgLeuTrpGlnArgGln

1513 GAAGAAAGAGATAAAAGCGCCACAAGGAGATGACTAAAGTTCTGCCACAGTAGTTGCTCAG
505 ▶ GluGluArgAspLysLysArgHisLysGluMetThrLysValLeuAlaThrValValAlaGln

1576 AATAGAGATAAGGATAGAGAAGAAAGTAAACTGGGGGATCAAAGGAAATACCTCTGGGGAAA
526 ▶ AsnArgAspLysAspArgGluGluSerLysLeuGlyAspGlnArgLysIleProLeuGlyLys

1639 GACCAGTGTGCCTATTGCAAGGAAAGGGGATTGGGTCGCGATTGCCAACAGTAGTTGCTCAG
547 ▶ AspGlnCysAlaTyrCysLysGluLysGlyHisTrpValArgAspCysProLysArgProArg

1702 AAGAAACCCGCCAACTCCACTCTCCTCAACTTAGGAGATTAGGAGAGTCAGGCCAGGACCCC
568 ▶ LysLysProAlaAsnSerThrLeuLeuAsnLeuGlyAsp...
1 ▶ GluIleArgArgValArgAlaArgThrPr

1765 CCCCCCTGAGCCCAGGATAACCTAAAAATAAGGGGGCAACCGGTGACTTTCTGGTGGAC
10 ▶ oProProGluProArgIleThrLeuLysIleGlyGlyGlnProValThrPheLeuValAspTh

1828 GGGAGCCCAGCACTCAGTACTGACTCGACCAGATGGACCTCTCAGTGACCGCACAGCCCTGGT
31 ▶ rGlyAlaGlnHisSerValLeuThrArgProAspGlyProLeuSerAspArgThrAlaLeuVa

1891 GCAAGGAGCCACGGGAAGCAAAACTACCGGTGGACCACCGACAGGAGGGTACAACGGCAAC
52 ▶ lGlnGlyAlaThrGlySerLysAsnTyrArgTrpThrThrAspArgArgValGlnLeuAlaTh

1954 CGGTAAGGTGACTCATCTTTTATATGTACCTGAATGTCCCTACCGTTATTAGGGAGAGA
73 ▶ rGlyLysValThrHisSerPheLeuTyrValProGluCysProTyrProLeuLeuGlyArgAs

2017 CCTATTAACCTAACCTAACGGCCAAATCCATTACCGGAGAAGGGCTAATGTTGGTGGGCC
94 ▶ pLeuLeuThrLysLeuLysAlaGlnIleHisPheThrGlyGluGlyAlaAsnValValGlyPr

2080 CAGGGGTTTACCCCTACAAGTCCTACTTTACAATTAGAAGAGGAGTATCGGCTATTGAGCC
115 ▶ oArgGlyLeuProLeuGlnValLeuThrLeuGlnLeuGluGluGluTyrArgLeuPheGluPr

2143 AGAAAAGTACACAAAAACAGGAGATGGACACTTGGCTTAAAAACTTCCCCAGGCCTGGGCAGA
136 ▶ oGluSerThrGlnLysGlnGluMetAspThrTrpLeuLysAsnPheProGlnAlaTrpAlaGln

Figure N° 5 (suite)

8/19

2206 AACACCGAGGTATGGGAATGGCTCATTGTCAAGCCCCGTTCTCATTCAACTTAAGGCTACTGC
 157▶ uThrGlyGlyMetGlyMetAlaHisCysGlnAlaProValLeuIleGlnLeuLysAlaThrAl
 2269 CACTCCAATCTCCATCCGACAGTATCCTATGCCCATGAAGCGTACCAGGGAAATTAAGCCTCA
 178▶ aThrProIleSerIleArgGlnTyrProMetProHisGluAlaTyrGlnGlyIleLysProHi
 2332 TATAAGAAGAATGCTAGATCAAGGCATCCTCAAGCCCTGCCAGTCCCCATGGAATAACACCCCT
 199▶ sIleArgArgMetLeuAspGlnGlyIleLeuLysProCysGlnSerProTrpAsnThrProLe
 2395 ATTACCTGTTAAGAACGCCAGGGACCGAGGATTACAGACCAGTGCAGGACTTAAGAGAAAGTAAA
 220▶ uLeuProValLysLysProGlyThrGluAspTyrArgProValGlnAspLeuArgGluValAs
 2458 CAAAAGAGTAGAACGACATCCATCCTACTGTGCCAAATCCATATAACCTCCTAGCACCCCTCCC
 241▶ nLysArgValGluAspIleHisProThrValProAsnProTyrAsnLeuLeuSerThrLeuPr
 2521 GCCGTCTCACCCCTGGTACACTGTCCTAGATTAAAGGACGCTTTCTGCCTGCGACTACA
 262▶ oProSerHisProTrpTyrThrValLeuAspLeuLysAspAlaPhePheCysLeuArgLeuHi
 2584 CTCTGAGAGTCAGTTACTTTGCATTGAAATGGAGAGATCCAGAAATAGGACTGTCAGGGCA
 283▶ sSerGluSerGlnLeuLeuPheAlaPheGluTrpArgAspProGluIleGlyLeuSerGlyG1
 2647 ACTAACCTGGACACGCCCTCCTCAGGGTTCAAGAACATAGCCCCACCCCTATTGATGAGGCCCT
 304▶ nLeuThrTrpThrArgLeuProGlnGlyPheLysAsnSerProThrLeuPheAspGluAlaLe
 2710 GCACTCAGACACTGGCCGATTTCAAGGTACCCGGCTCTAGTCCTCCTACAATATGTAGA
 325▶ uHisSerAspLeuAlaAspPheArgValArgTyrProAlaLeuValLeuGlnTyrValAs
 2773 TGACCTCTTGCTGGCTGGCAACCAGGACTGAATGCCCTGGAAGGGACTAAGGCACTCCTTGA
 346▶ pAspLeuLeuLeuAlaAlaAlaThrArgThrGluCysLeuGluGlyThrLysAlaLeuLeuG1
 2836 GACTTTGGCAATAAGGGTACCGAGCCTCTGGAAAGAAGGCCAAATTGCCCTGCAAGAAGT
 367▶ uThrLeuGlyAsnLysGlyTyrArgAlaSerGlyLysLysAlaGlnIleCysLeuGlnGluVa
 2899 CACATACCTGGGTACTCTTAAAGATGCCAAAGGTGGCTTACCAAAGCTCGAAAGAAC
 388▶ 1ThrTyrLeuGlyTyrSerLeuLysAspGlyGlnArgTrpLeuThrLysAlaArgLysGluAl
 2962 CATCCTATCCATCCCTGTGCCTAAAAACCCACGACAAGTGAGAGAGTTCCCTGGAACTGCAG
 409▶ aIleLeuSerIleProValProLysAsnProArgGlnValArgGluPheLeuGlyThrAla

Figure N° 5 (suite et fin)

9/19

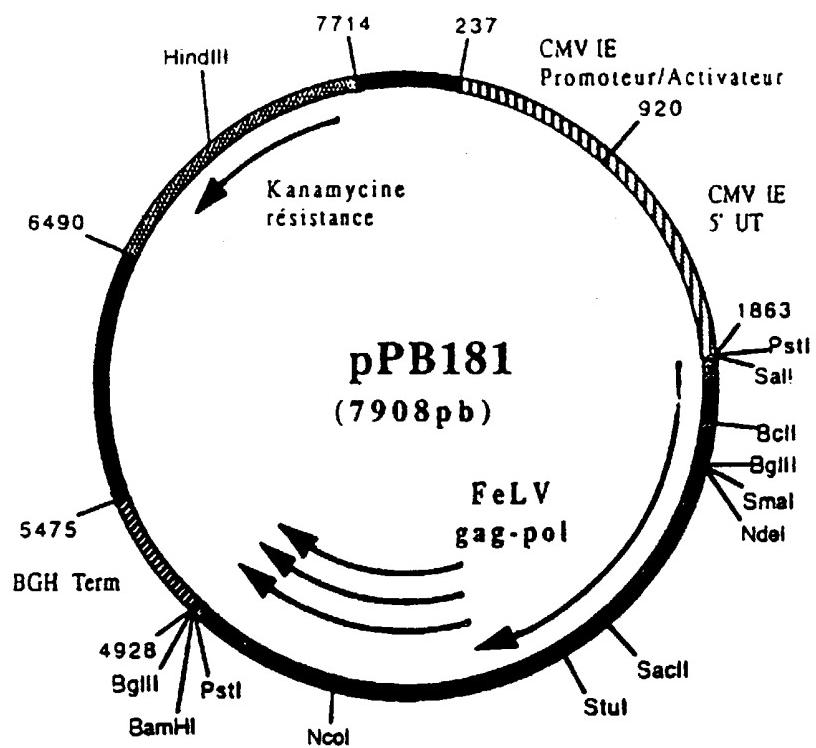


Figure N° 6

10/19

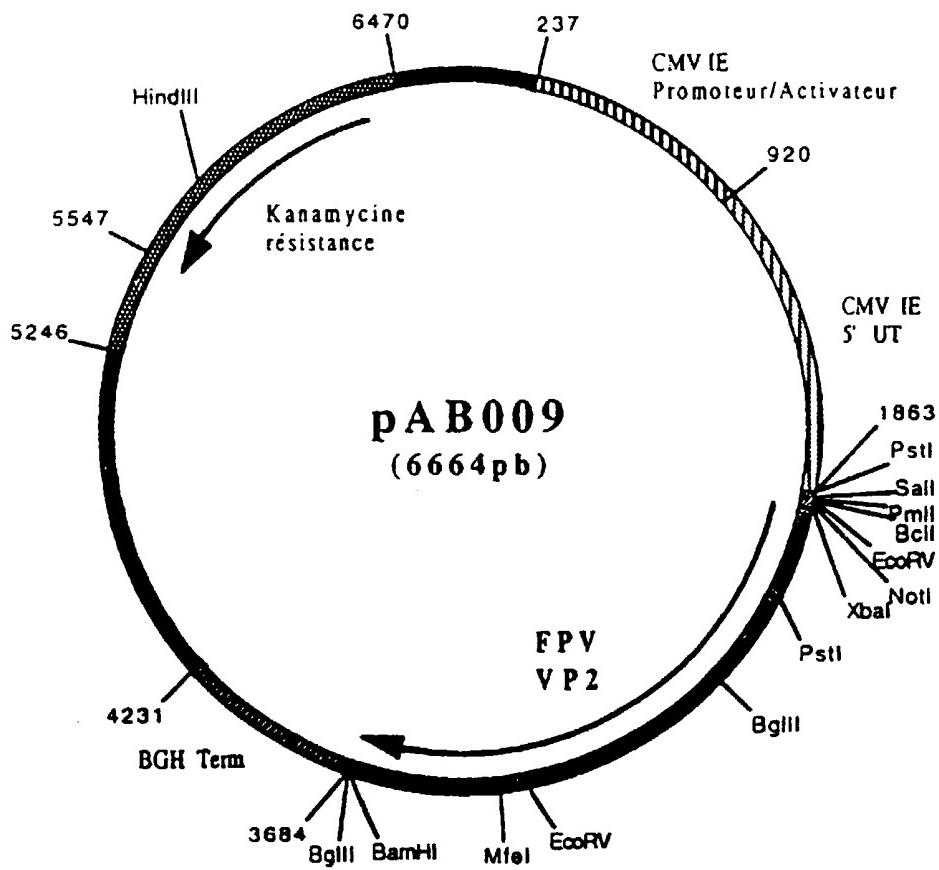


Figure N° 7

11/19

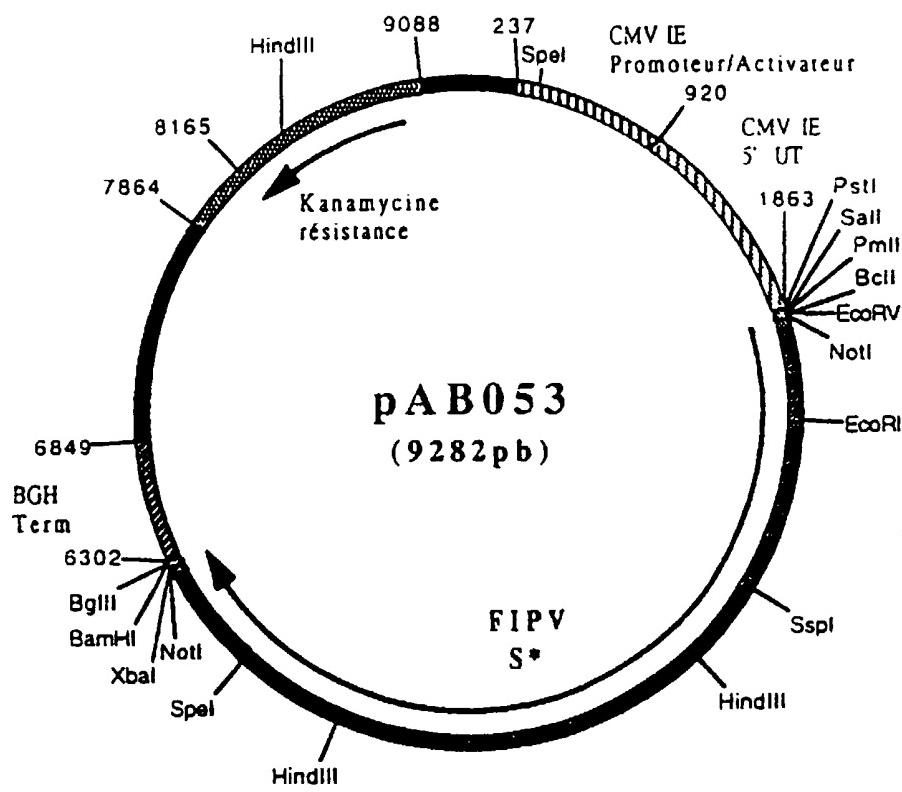


Figure N° 8

12/19

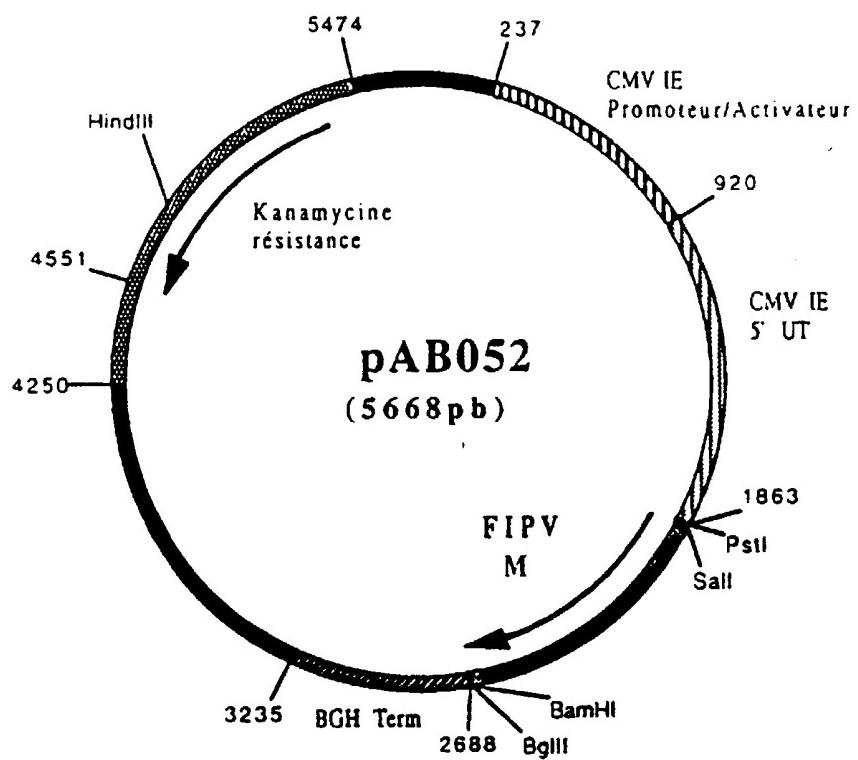


Figure N° 9

13/19

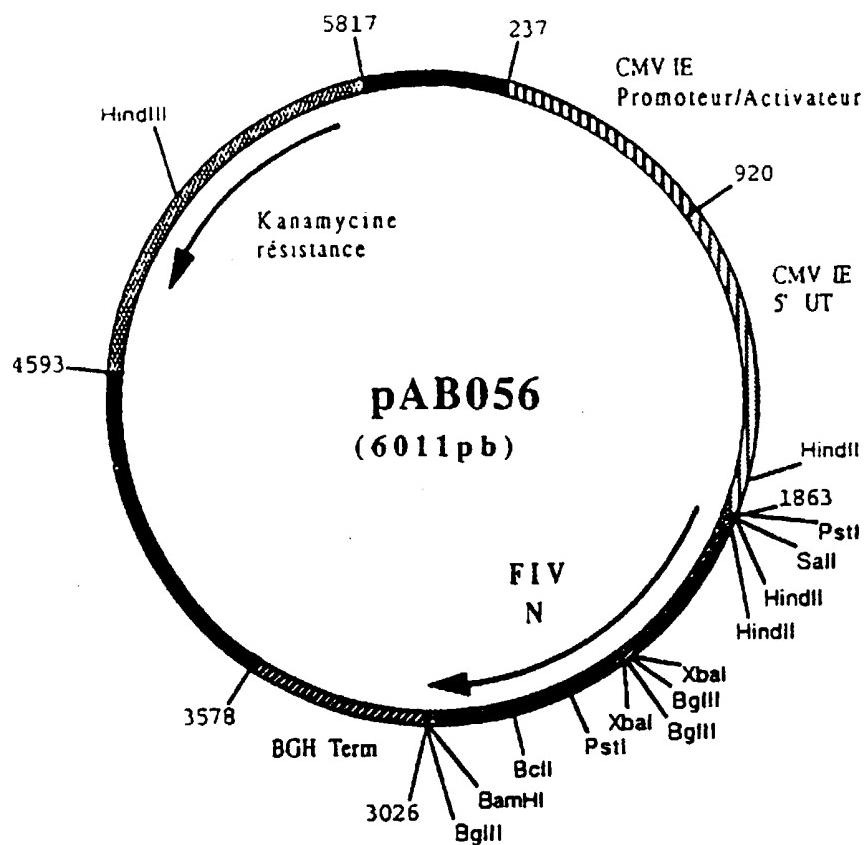


Figure N° 10

14/19

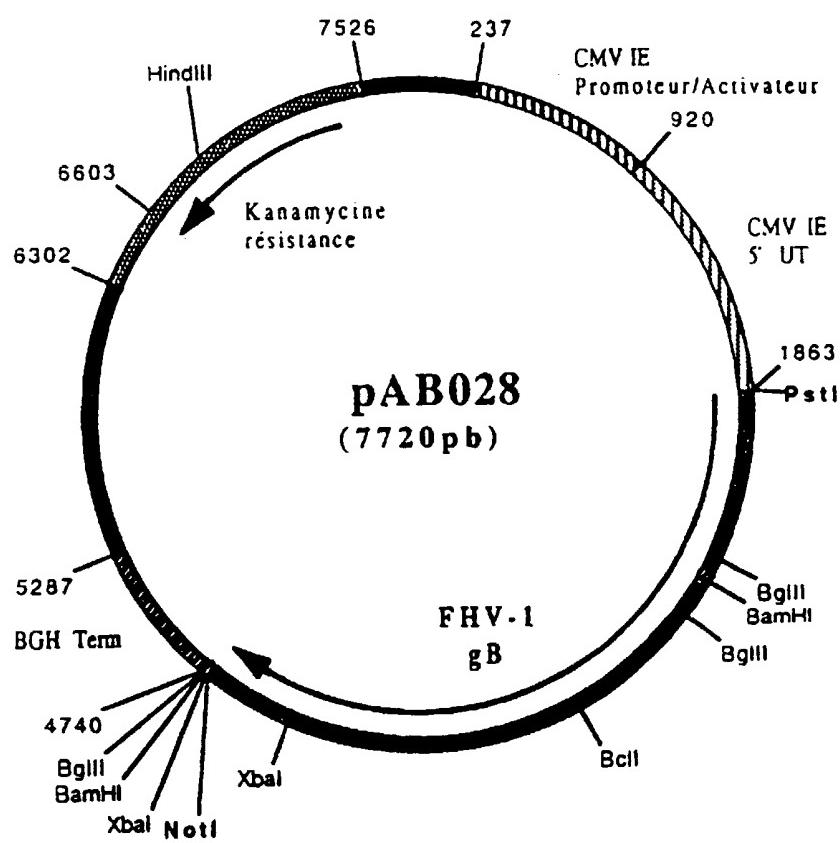


Figure N° 11

15/19

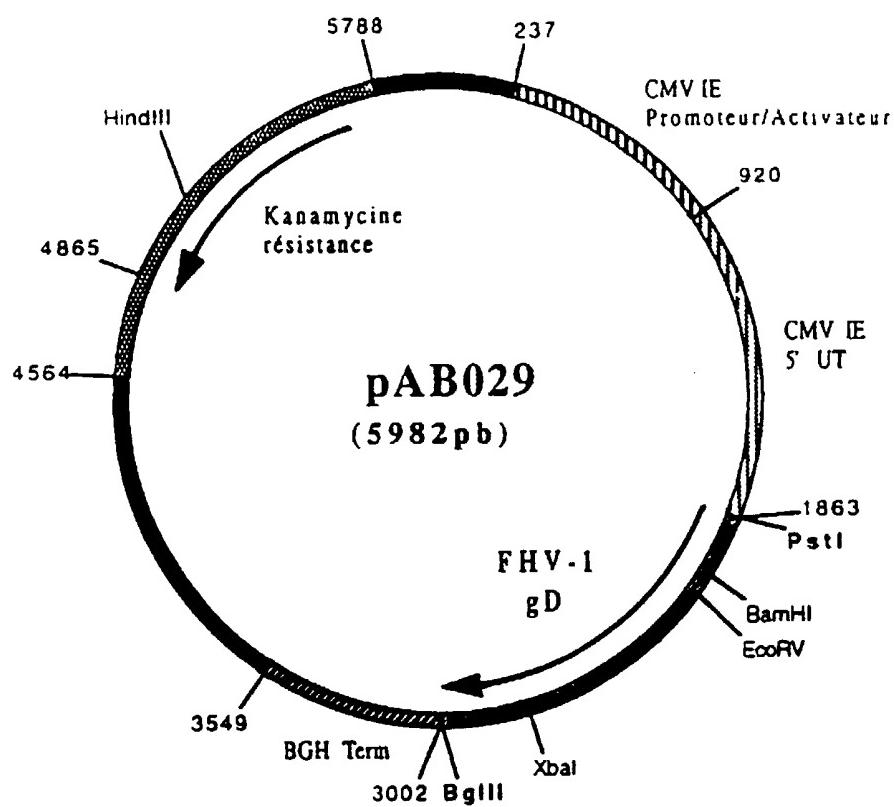


Figure N° 12

16/19

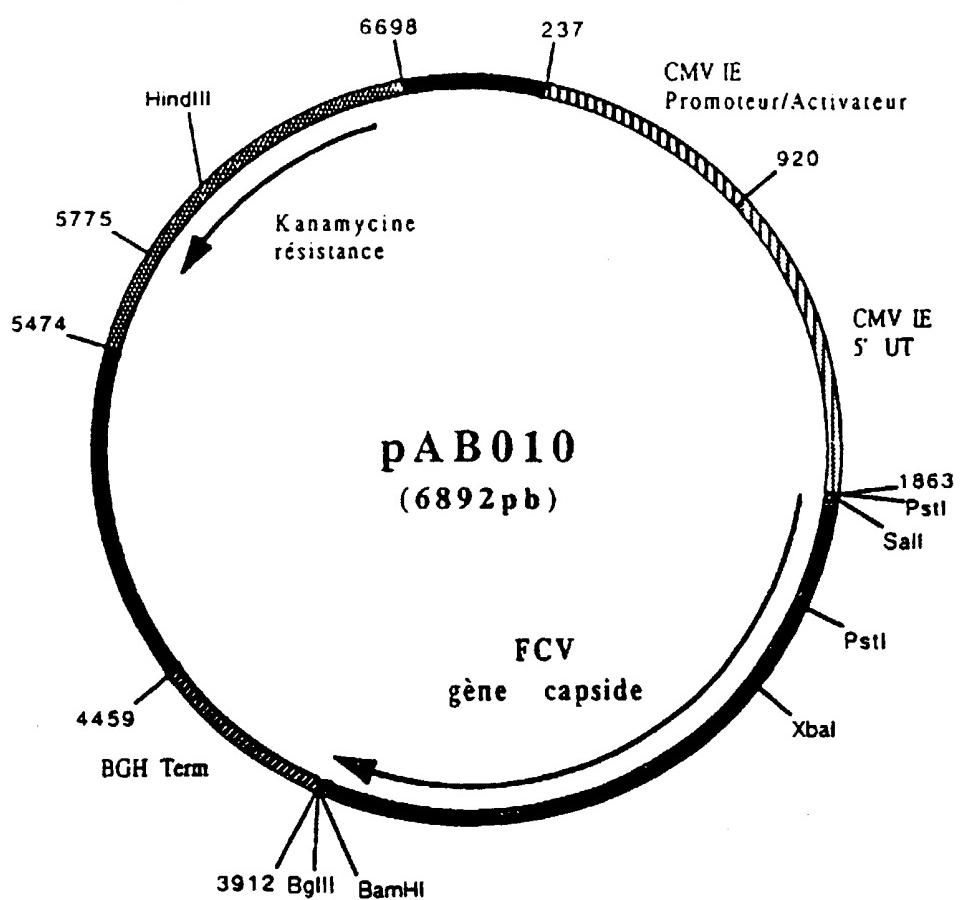


Figure N° 13

17/19

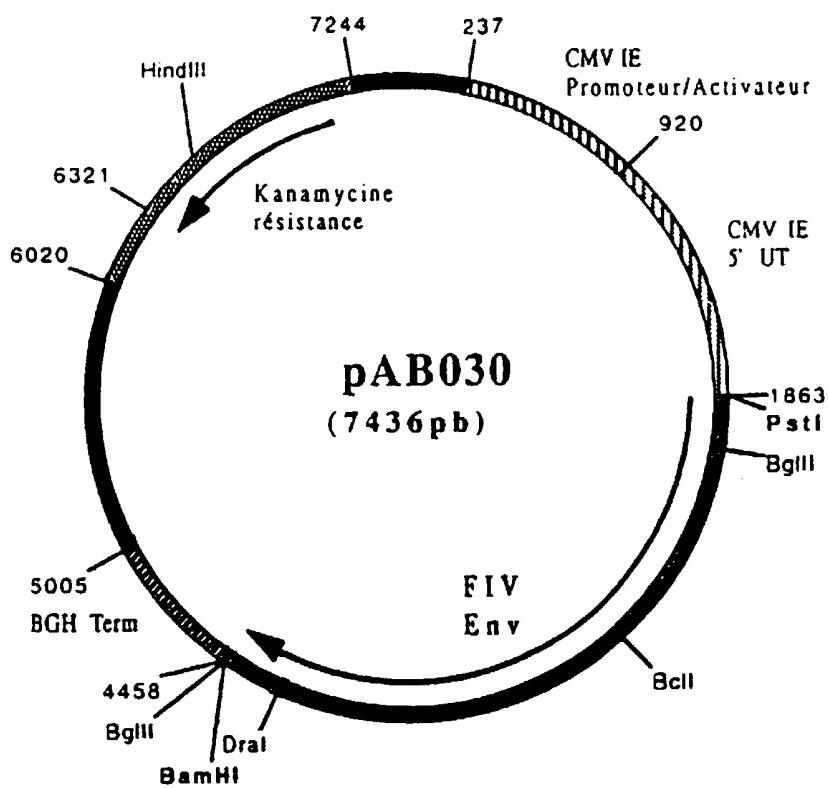


Figure N° 14

18/19

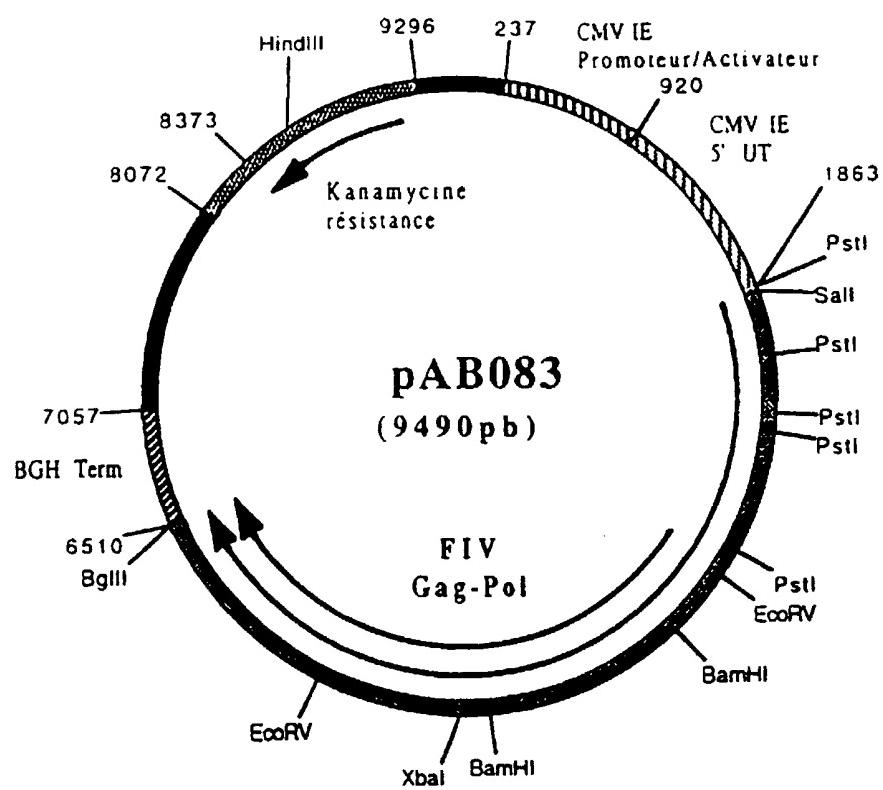


Figure N° 15

19/19

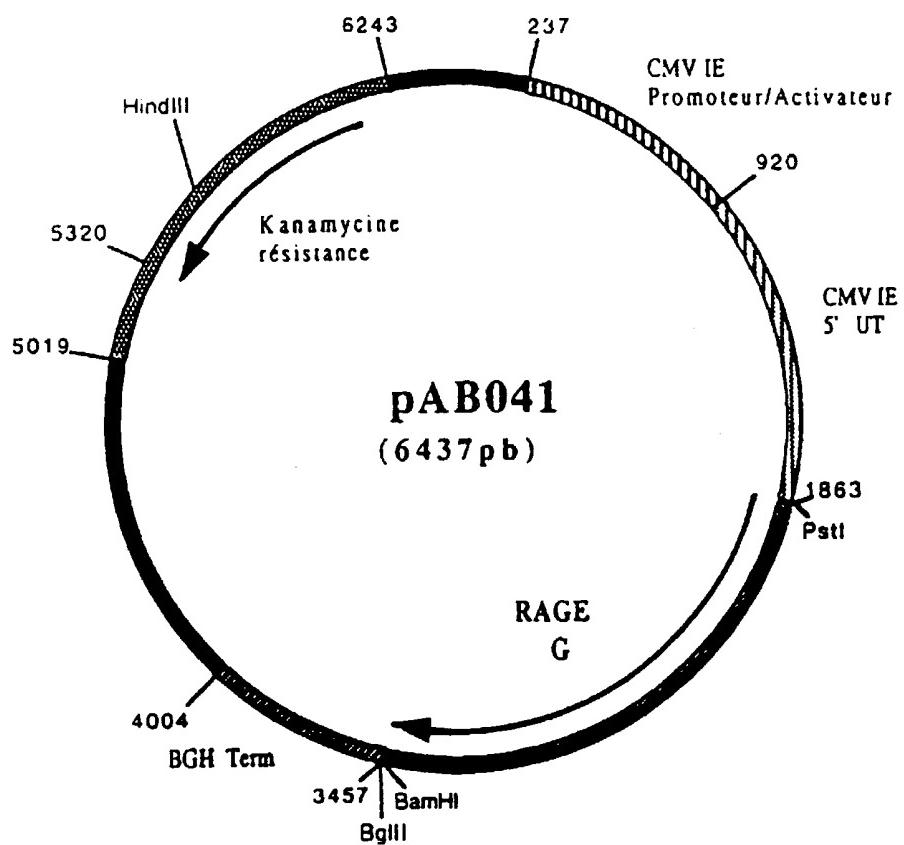


Figure N° 16

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No
PCT/FR 97/01315

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER					
IPC 6	C12N15/48	C12N15/35	C12N15/50	C12N15/38	C12N15/40
	C12N15/49	C12N15/47		A61K39/295	
According to International Patent Classification(IPC) or to both national classification and IPC					
B. FIELDS SEARCHED					
Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)					
IPC 6	C07K	A61K			
Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched					
Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practical, search terms used)					
C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT					
Category	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages				Relevant to claim No.
X	WARDLEY R C ET AL: "THE USE OF FELINE HERPESVIRUS AND BACULOVIRUS AS VACCINE VECTORS FOR THE GAG AND ENV GENES OF FELINE LEUKAEMIA VIRUS" JOURNAL OF GENERAL VIROLOGY, vol. 73, no. PART 07, 1 July 1992, pages 1811-1818, XP000288657 * page 1811, abstract *				8
A					1-7, 9, 10
X	WO 96 06934 A (RHONE MERIEUX) 7 March 1996 cited in the application see claims 1,11				8
A					1-7, 9, 10
	---				-/-
<input checked="" type="checkbox"/> Further documents are listed in the continuation of box C.			<input checked="" type="checkbox"/> Patent family members are listed in annex		
<p>* Special categories of cited documents :</p> <p>"A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance</p> <p>"E" earlier document but published on or after the international filing date</p> <p>"L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)</p> <p>"O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means</p> <p>"P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed</p> <p>"T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention</p> <p>"X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone</p> <p>"Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art.</p> <p>"&" document member of the same patent family</p>					
Date of the actual completion of the international search			Date of mailing of the international search report		
1 2 December 1997			09/12/1997		
Name and mailing address of the ISA European Patent Office, P.B. 5818 Patentlaan 2 NL - 2280 HV Rijswijk Tel. (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 apo nl. Fax: (+31-70) 340-3016			Authorized officer Sitch, W		

INTERNATIONAL SEARCH REPORTInternational Application No
PCT/FR 97/01315**C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT**

Category	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	WO 95 20660 A (UNIV MASSACHUSETTS MEDICAL ;ST JUDE CHILDREN S RESEARCH HO (US)) 3 August 1995 cited in the application see page 1, line 27 - page 3, line 13 see page 6, line 16 - page 13, line 33 -----	1-10

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Information on patent family members

International Application No

PCT/FR 97/01315

Patent document cited in search report	Publication date	Patent family member(s)	Publication date
WO 9606934 A	07-03-96	FR 2724385 A AU 3261295 A CA 2198743 A EP 0778894 A	15-03-96 22-03-96 07-03-96 18-06-97
WO 9520660 A	03-08-95	CA 2181832 A EP 0740704 A JP 9508622 T US 5620896 A	03-08-95 06-11-96 02-09-97 15-04-97

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Den...de Internationale No
PCT/FR 97/01315

A. CLASSEMENT DE L'OBJET DE LA DEMANDE
 CIB 6 C12N15/48 C12N15/35 C12N15/50 C12N15/38 C12N15/40
 C12N15/49 C12N15/47 A61K39/295

Selon la classification internationale des brevets (CIB) ou à la fois selon la classification nationale et la CIB

B. DOMAINES SUR LESQUELS LA RECHERCHE A PORTE

Documentation minimale consultée (système de classification suivi des symboles de classement)
 CIB 6 C07K A61K

Documentation consultée autre que la documentation minimale dans la mesure où ces documents relèvent des domaines sur lesquels a porté la recherche

Base de données électronique consultée au cours de la recherche internationale (nom de la base de données, et si cela est réalisable, termes de recherche utilisés)

C. DOCUMENTS CONSIDÉRÉS COMME PERTINENTS

Catégorie	Identification des documents cités, avec le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
X	WARDLEY R C ET AL: "THE USE OF FELINE HERPESVIRUS AND BACULOVIRUS AS VACCINE VECTORS FOR THE GAG AND ENV GENES OF FELINE LEUKAEMIA VIRUS" JOURNAL OF GENERAL VIROLOGY, vol. 73, no. PART 07, 1 juillet 1992, pages 1811-1818, XP000288657 * page 1811, abrégé *	8
A	---	1-7, 9, 10
X	WO 96 06934 A (RHONE MERIEUX) 7 mars 1996 cité dans la demande voir revendications 1,11 ----	8
A	----- -/-	1-7, 9, 10

Voir la suite du cadre C pour la fin de la liste des documents

Les documents de familles de brevets sont indiqués en annexe

* Catégories spéciales de documents cités:

- "A" document définissant l'état général de la technique, non considéré comme particulièrement pertinent
- "E" document antérieur, mais publié à la date de dépôt international ou après cette date
- "L" document pouvant jeter un doute sur une revendication de priorité ou cité pour déterminer la date de publication d'une autre citation ou pour une raison spéciale (elle qu'indiquée)
- "O" document se référant à une divulgation orale, à un usage, à une exposition ou tous autres moyens
- "P" document publié avant la date de dépôt international, mais postérieurement à la date de priorité revendiquée

- "T" document ultérieur publié après la date de dépôt international ou la date de priorité et n'appartenant pas à l'état de la technique pertinent, mais cependant comprendre le principe ou la théorie constituant la base de l'invention
- "X" document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme nouvelle ou comme impliquant une activité inventive par rapport au document considéré isolément
- "Y" document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme impliquant une activité inventive lorsque le document est associé à un ou plusieurs autres documents de même nature, cette combinaison étant évidente pour une personne du métier
- "&" document qui fait partie de la même famille de brevets

1

Date à laquelle la recherche internationale a été effectivement achevée

2 décembre 1997

Date d'expédition du présent rapport de recherche internationale

09/12/1997

Nom et adresse postale de l'administration chargée de la recherche internationale
 Office Européen des Brevets, P.B. 5818 Patentlaan 2
 NL - 2280 HV Rijswijk
 Tel: (+31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl.
 Fax: (+31-70) 340-3016

Fonctionnaire autorisé

Sitch, W

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Document International No

PCT/FR 97/01315

C.(suite) DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS

Catégorie	Identification des documents cités, avec le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
A	<p>WO 95 20660 A (UNIV MASSACHUSETTS MEDICAL ;ST JUDE CHILDREN S RESEARCH HO (US)) 3 août 1995 cité dans la demande voir page 1, ligne 27 - page 3, ligne 13 voir page 6, ligne 16 - page 13, ligne 33</p>	1-10

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Renseignements relatifs aux membres de familles de brevets

Demande Internationale No

PCT/FR 97/01315

Document brevet cité au rapport de recherche	Date de publication	Membre(s) de la famille de brevet(s)	Date de publication
WO 9606934 A	07-03-96	FR 2724385 A AU 3261295 A CA 2198743 A EP 0778894 A	15-03-96 22-03-96 07-03-96 18-06-97
WO 9520660 A	03-08-95	CA 2181832 A EP 0740704 A JP 9508622 T US 5620896 A	03-08-95 06-11-96 02-09-97 15-04-97